

日本国特許庁  
JAPAN PATENT OFFICE

30. 4. 2004

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office.

出願年月日  
Date of Application: 2003年12月 5日

出願番号  
Application Number: 特願2003-407564

[ST. 10/C]: [JP2003-407564]

出願人  
Applicant(s): 独立行政法人産業技術総合研究所

REC'D 01 JUL 2004

WIPO

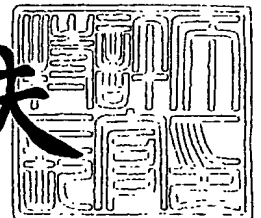
PCT

PRIORITY DOCUMENT  
SUBMITTED OR TRANSMITTED IN  
COMPLIANCE WITH  
RULE 17.1(a) OR (b)

2004年 6月11日

特許庁長官  
Commissioner,  
Japan Patent Office

今井康夫



【書類名】 特許願  
【整理番号】 113MS0552  
【提出日】 平成15年12月 5日  
【あて先】 特許庁長官 殿  
【国際特許分類】 C12Q 1/66  
【発明者】  
    【住所又は居所】 大阪府池田市緑丘1丁目8番31号 独立行政法人産業技術総合  
    研究所関西センター内  
    【氏名】 近江谷 克裕  
【発明者】  
    【住所又は居所】 大阪府池田市緑丘1丁目8番31号 独立行政法人産業技術総合  
    研究所関西センター内  
    【氏名】 中島 芳浩  
【特許出願人】  
    【識別番号】 301021533  
    【氏名又は名称】 独立行政法人産業技術総合研究所  
    【代表者】 理事長 吉川 弘之  
    【連絡先】 072-751-9681  
【先の出願に基づく優先権主張】  
    【出願番号】 特願2003-127629  
    【出願日】 平成15年 5月 6日  
【国等の委託研究の成果に係る記載事項】 国等の委託研究の成果に係る特許出願（平成  
15年度新エネルギー・産業技術総合開発機構「健康維持・増進  
のためのバイオテクノロジー基盤研究プログラム 細胞内ネット  
ワークのダイナミズム解析技術開発」委託研究、産業活力再生特  
別措置法第30条の適用を受けるもの）  
【提出物件の目録】  
    【物件名】 特許請求の範囲 1  
    【物件名】 明細書 1  
    【物件名】 図面 1  
    【物件名】 要約書 1

**【書類名】 特許請求の範囲****【請求項 1】**

哺乳類細胞安定発現化された鉄道虫由来赤色発光タンパクをコードするDNAであって、該DNAは、1) 哺乳類細胞の余分な転写因子の結合配列がなく、哺乳類用のコドンユーセージを有することを特徴とするDNA。

**【請求項 2】**

哺乳類がヒトであり、配列番号 7 で表される塩基配列を有することを特徴とする請求項 1 に記載のDNA。

**【請求項 3】**

鉄道虫由来赤色発光タンパクをコードするDNAの哺乳類における発現を可能にする方法であって、

- 1) 余分な転写因子が結合しないように、cDNAの配列を変更する工程；
  - 2) cDNAの配列において、昆虫のコドンユーセージを哺乳類用に変更する工程；さらに任意に
  - 3) 使用上、制限酵素部位が多いことで応用が限定されることからそのcDNAを変更する工程；
- を有することを特徴とする方法。

**【請求項 4】**

最大発光波長が 630 nm である発光酵素であって、以下のいずれかで表されるポリペプチド：

- (1) 配列番号 4 のアミノ酸配列を有するポリペプチド；
- (2) 配列番号 4 の配列において、1 または複数個のアミノ酸が置換、付加、欠失してなるポリペプチド。

**【請求項 5】**

哺乳動物細胞で発現されてなる請求項 2 に記載のポリペプチド。

**【請求項 6】**

最大発光波長が 535 ～ 635 nm であって、発光波長が測定条件に依存しない光を発光する 1 または 2 以上の発光酵素遺伝子を哺乳類細胞で安定発現可能なように組み込んでなる遺伝子構築物。

**【請求項 7】**

最大発光波長が 535 ～ 635 nm であって、発光波長が測定条件に依存しない光を発光する 1 または 2 以上の発光酵素遺伝子とともに最大発光波長が 460 ～ 520 nm の 1 または 2 以上の発光酵素遺伝子を組み込んでなる、3 以上の発光酵素遺伝子を哺乳類細胞で安定発現可能である請求項 6 に記載の遺伝子構築物。

**【請求項 8】**

前記発光酵素遺伝子が、哺乳類細胞で安定発現化された鉄道虫由来赤色発光タンパクをコードする遺伝子である請求項 6 に記載の遺伝子構築物。

**【請求項 9】**

翻訳を効率化するエレメント及び／又は mRNA の安定化エレメントを含む請求項 6 に記載の遺伝子構築物。

**【請求項 10】**

発光波長が測定条件に依存しない光を発光する 1 または 2 以上の発光酵素遺伝子と、必要に応じて発光波長が測定条件に依存しない他の発光波長の光を発光する発光酵素遺伝子を各々別個のプロモータの制御下に組み込んでなり、2 種以上の発光酵素による各発光を区別して測定可能である遺伝子構築物。

**【請求項 11】**

請求項 6 ～ 10 のいずれかに記載の遺伝子構築物を含む発現ベクター。

**【請求項 12】**

請求項 6 ～ 10 のいずれかに記載の遺伝子構築物または請求項 8 に記載の発現ベクターで形質転換された哺乳類細胞。

**【請求項 13】**

発光波長が測定条件に依存しない相互に区別可能な光を発光する 2 以上の発光酵素遺伝子を別個のプロモータの制御下に哺乳類細胞で安定発現可能なように組み込んでなる 1 または 2 以上の遺伝子構築物を含む哺乳類細胞。

**【請求項 14】**

2 以上の前記発光酵素は、最大発光波長が 540～635 nm であって、1 つの発光基質で発光可能である請求項 12 または 13 に記載の哺乳類細胞。

**【請求項 15】**

鉄道虫由来赤色発光酵素遺伝子、鉄道虫由来緑色発光酵素遺伝子および青色発光酵素遺伝子を別個のプロモータの制御下に含む請求項 12 または 13 に記載の哺乳類細胞。

**【請求項 16】**

別個のプロモータの制御下にある 3 以上の発光酵素遺伝子を有し、第 1 の発光酵素遺伝子が定常発現プロモータの制御下にある、第 2 の発光酵素遺伝子が毒性評価プロモータの制御下にある、残りの発光酵素遺伝子が評価対象のプロモータの制御下にある請求項 12 または 13 に記載の哺乳類細胞。

**【請求項 17】**

別個のプロモータの制御下にある 3 以上の発光酵素遺伝子を有し、第 1 の発光酵素遺伝子が定常発現プロモータの制御下にある、第 2 の発光酵素遺伝子が偽プロモータの制御下にある、残りの発光酵素遺伝子が評価対象のプロモータの制御下にある請求項 12 または 13 に記載の哺乳類細胞。

**【請求項 18】**

別個のプロモータの制御下にある 2 個の発光酵素遺伝子を有し、第 1 の発光酵素遺伝子が定常発現プロモータの制御下にある、第 2 の発光酵素遺伝子が毒性評価プロモータの制御下にある請求項 12 または 13 に記載の哺乳類細胞。

**【請求項 19】**

別個のプロモータの制御下にある 2 個の発光酵素遺伝子を有し、第 1 の発光酵素遺伝子が定常発現プロモータの制御下にある、第 2 の発光酵素遺伝子が偽プロモータの制御下にある請求項 12 または 13 に記載の哺乳類細胞。

**【請求項 20】**

請求項 12～19 のいずれかに記載の哺乳類細胞の培養液中に薬物候補化合物を存在させて該哺乳類細胞を培養する工程、該候補化合物の存在下及び非存在下で前記発光酵素量を定量する工程、少なくとも 1 つの発光酵素に連結された少なくとも 1 つの評価対象プロモータに対する該候補化合物の影響を評価する工程を包含する薬物のスクリーニング方法。

**【請求項 21】**

請求項 12～19 のいずれかの哺乳類細胞の培養環境を変化させて、発光波長が測定条件に依存しない相互に区別可能な光を発光する 2 以上の発光酵素の発現量を評価することにより、培養環境変化の前後における各発光酵素に結合された各プロモータの転写活性をマルチに測定するシステム。

**【請求項 22】**

2 以上の発光酵素の発現量を同時に測定する請求項 21 に記載のシステム。

**【請求項 23】**

3 以上の発光酵素の発現量を測定可能である請求項 21 または 22 に記載のシステム。

## 【書類名】明細書

【発明の名称】マルチ遺伝子転写活性測定システム

## 【技術分野】

## 【0001】

本発明は、生体細胞内の遺伝子転写活性を、発光色の異なる発光酵素を用いてマルチに検出するための遺伝子構築物、該構築物を含む発現ベクター、該構築物または発現ベクターを含む形質転換された哺乳類細胞、該哺乳類細胞を使用する薬物のスクリーニング方法および各プロモータの転写活性をマルチに測定するシステムに関する。

## 【0002】

また、本発明は、生体細胞内の遺伝子転写活性を、赤色発光の発光タンパクを用いて検出するシステムで用いられる遺伝子およびポリペプチドに関する。

## 【背景技術】

## 【0003】

生命科学の分野では、細胞内で起きる遺伝子の転写活性を測定することが一般的に行われ、細胞に与える外来因子の影響の評価、細胞内情報伝達の伝播、或いは個々のタンパク群の発現解析等に用いられている。これまで、遺伝子転写活性の測定はウェスタンブロット法等で直接測定するか、或は発色タンパクや発光酵素をレポータ遺伝子として間接的に測定する方法があり、特にホタル発光酵素遺伝子を用いて発光量から転写活性を定量化することが一般化している。また、蛍光酵素は細胞内で発現とほぼ同時期に、補因子を必要とせず、蛍光活性を持つ。発光酵素は、細胞内で蛍光活性を指標として蛋白質の局在等に関するモニター蛋白質として利用されているが、定量化は難しく遺伝子発現レポータ遺伝子としては活用されにくい。

## 【0004】

タンパクの遺伝子発現の定量的且つ時間的な動態変化解析を行うことが重要ではあるが、従来のレポータ技術では一つの遺伝子転写活性を解析することが中心である。しかし、最近、ホタル発光酵素遺伝子にA転写活性領域を、同時にウミシイタケ発光酵素遺伝子にB転写活性領域を挿入、細胞内に2つの遺伝子構築物を導入することで2つの転写活性を測定するシステム（デュアルアッセイシステム、Promega社）が市販されている。しかし、この方法は、別々の発光基質をそれぞれ加えることで、転写活性を測定するシステムであり、同時に2つの活性が測定できず、また、測定できる転写活性は2つである。さらに、ホタルルシフェラーゼを使用しているため、pHにより波長が変化し、正確な測定が難しい。

## 【0005】

細胞内では複数の情報が行き交っており、複数の転写活性を、定量的に測定する技術の構築が必須である。例えば、ヒト体内時計では、24時間のリズムを発信するPer遺伝子は、Clock、BMAL遺伝子産物によって制御される。そのため、体内時計を正確に評価するためには複数、少なくとも3種類の転写活性測定が必須である。これまで、個々の遺伝子転写活性の測定がホタル発光酵素レポータ遺伝子で行われているが、一つの遺伝子転写動態しか観察しておらず、体内時計関連遺伝子発現の相互関係は不明なままである。

## 【0006】

がん細胞の増殖異常の原因は、がん遺伝子（オンコジーン）の活性化に伴って引き起こる細胞の異常増殖、或は腫瘍抑制遺伝子の不活性化に伴って起きる制御から開放された細胞の異常増殖によってがん化は進行する。そのため、がん化因子やがん化の細胞内情報伝達を評価するためには、がん遺伝子、腫瘍抑制遺伝子及び細胞分裂マーカー遺伝子の遺伝子転写活性を測定することが望ましい。しかしながら、従来法では一つの遺伝子転写動態しか観察できず、3種類の遺伝子転写活性を評価できないため、がん化における3つの相互関係は十分に理解されていない。

## 【0007】

遺伝子の転写活性を決定するのは遺伝子産物上流のプロモータ領域といわれる遺伝子配列上に存在する特定の配列に、遺伝子の発現を抑制、或は促進しようとする物質が結合す

ることによって引き起こる。E-ボックスやcAMP結合部位などが、その代表例である。遺伝子転写活性はプロモータ領域のある長さをレポータ遺伝子上流に挿入し測定、さらに、そこで有効と考えられた特定配列を合成、レポータ遺伝子上流に挿入し、特定配列の効果を検証する。特定配列の転写制御効果を検証するには、同時にオリジナルのプロモータ領域の転写活性とその効果を標準化できる転写活性を併せて評価する必要がある。しかしながら、従来法では一つの遺伝子転写動態しか観察しておらず、転写活性制御特定配列を十分に評価できない。

#### 【0008】

発光酵素類は細胞内の遺伝子転写活性を直接観察する手段として有効であり、遺伝子発現検出モニター蛋白質として利用されている。発光酵素は多種多彩であるが、その多様性に着目した転写活性測定用レポータ遺伝子はない。発光色の異なる発光酵素遺伝子をレポータ遺伝子として、異なる転写活性領域を哺乳類細胞に挿入すれば複数の転写活性を測定できる。鉄道虫由来の赤色発光酵素は最も発光波長が長く、ホタルやヒカリコメツキ由来発光酵素に比べて識別が容易で、また、赤色であることから細胞透過性も高い。さらに、渦鞭毛藻由来の青色発光酵素も知られている。しかしながら、例えば鉄道虫由来の赤および緑発光酵素の発現は現在成功しているのは大腸菌であり（特許文献1）、ヒトを含む哺乳類細胞でシステムとして成功した例はない。

#### 【0009】

また、鉄道虫発光酵素遺伝子の構造を改変することで哺乳類細胞において発現させることが可能にした例もある（特許文献2）

【特許文献1】US2002/0119542-A1

【特許文献2】PCT/US02/26170

#### 【発明の開示】

#### 【発明が解決しようとする課題】

#### 【0010】

本発明は、細胞内の複数の転写活性を、同時、或いは同時期に測定、定量化できるレポータ遺伝子の構築及び最適化、さらに本レポータ遺伝子群を用いたマルチ遺伝子転写活性測定システムを開発し、生命科学での細胞機能解析、更には病態の治療、検査及び新薬開発に利用することを目的とする。

#### 【0011】

また、本発明は、哺乳類細胞・動物において鉄道虫赤色発光酵素遺伝子をより安定に転写され、安定に翻訳される遺伝子構築体を作成することでを目的とする。これにより、安定に哺乳類細胞・動物での遺伝子転写活性の変化を測定、可視化できる。

#### 【課題を解決するための手段】

#### 【0012】

本発明者は、上記課題を解決するため鋭意検討を重ねた結果、本発明者は、発光酵素を基盤に、発光色の異なる（赤、緑、青色など）或は発光基質が多様であることに着目して、2つ以上、好ましくは3つ以上の発光酵素由来の光を区別して定量化できるレポータ遺伝子構築物を作成した。各発光酵素由来の発光量は、各プロモータの転写活性、すなわち各プロモータが本来連結された遺伝子活性に対応するので、本発明により、2つ以上、好ましくは3つ以上の遺伝子活性を、好ましくは同時、或いは同時期に測定することができる。また、発光波長が測定条件（pHなど）によって変化しないため、正確な測定が可能である。例えば、本発明の1つの好ましい実施形態では、鉄道虫由来赤、緑色発光酵素などのレポータ遺伝子構築物を作成、また、ウミシイタケ、ウミボタル、発光性渦鞭毛藻、ヒカリコメツキ、エクオリン等の発光酵素レポータ遺伝子を同時に用いることで、簡便且つ定量性良く、複数の遺伝子転写活性を測定するシステムを作成した。

#### 【0013】

さらに、本発明者は、1) 余分な転写因子が結合しないように、cDNAの配列を変えること、2) cDNAの配列を、昆虫のコドンユース（コドンの使用頻度の偏り）を哺乳類用に変え、さらに使用上、制限酵素部位が多いことで応用が限定されることからそのc

DNAを変えることで、本来哺乳類細胞中でほとんど或いは全く発現しない発光酵素において、哺乳類細胞中での転写が容易に行えることを見出した。

【0014】

本発明は、以下のポリペプチド、遺伝子、遺伝子構築物、哺乳類細胞、該哺乳類細胞を使用する薬物のスクリーニング方法および各プロモータの転写活性をマルチに測定するシステムを提供するものである。

項1. 哺乳類細胞安定発現化された鉄道虫由来赤色発光タンパクをコードするDNAであって、該DNAは、1) 哺乳類細胞の余分な転写因子の結合配列がなく、哺乳類用のコドンユーセージを有することを特徴とするDNA。

項2. 哺乳類がヒトであり、配列番号7で表される塩基配列を有することを特徴とする項1に記載のDNA。

項3. 鉄道虫由来赤色発光タンパクをコードするDNAの哺乳類における発現を可能にする方法であって、

1) 余分な転写因子が結合しないように、cDNAの配列を変更する工程；

2) cDNAの配列において、昆虫のコドンユーセージを哺乳類用に変更する工程；さらに任意に

3) 使用上、制限酵素部位が多いことで応用が限定されることからそのcDNAを変更する工程；

を有することを特徴とする方法。

項4. 最大発光波長が630nmである発光酵素であって、以下のいずれかで表されるポリペプチド：

(1) 配列番号4のアミノ酸配列を有するポリペプチド；

(2) 配列番号4の配列において、1または複数個のアミノ酸が置換、付加、欠失してなるポリペプチド。

項5. 哺乳動物細胞で発現されてなる項2に記載のポリペプチド。

項6. 最大発光波長が535～635nmであって、発光波長が測定条件に依存しない光を発光する1または2以上の発光酵素遺伝子を哺乳類細胞で安定発現可能なように組み込んでなる遺伝子構築物。

項7. 最大発光波長が535～635nmであって、発光波長が測定条件に依存しない光を発光する1または2以上の発光酵素遺伝子とともに最大発光波長が460～520nmの1または2以上の発光酵素遺伝子を組み込んでなる、3以上の発光酵素遺伝子を哺乳類細胞で安定発現可能である項6に記載の遺伝子構築物。

項8. 前記発光酵素遺伝子が、哺乳類細胞で安定発現化された鉄道虫由来赤色発光タンパクをコードする遺伝子である項6に記載の遺伝子構築物。

項9. 翻訳を効率化するエレメント及び／又はmRNAの安定化エレメントを含む項6に記載の遺伝子構築物。

項10. 発光波長が測定条件に依存しない光を発光する1または2以上の発光酵素遺伝子と、必要に応じて発光波長が測定条件に依存しない他の発光波長の光を発光する発光酵素遺伝子を各々別個のプロモータの制御下に組み込んでなり、2種以上の発光酵素による各発光を区別して測定可能である遺伝子構築物。

項11. 項6～10のいずれかに記載の遺伝子構築物を含む発現ベクター。

項12. 項6～10のいずれかに記載の遺伝子構築物または項11に記載の発現ベクターで形質転換された哺乳類細胞。

項13. 発光波長が測定条件に依存しない相互に区別可能な光を発光する2以上の発光酵素遺伝子を別個のプロモータの制御下に哺乳類細胞で安定発現可能なように組み込んでなる1または2以上の遺伝子構築物を含む哺乳類細胞。

項14. 2以上の前記発光酵素は、最大発光波長が540～635nmであって、1つの発光基質で発光可能である項12または13に記載の哺乳類細胞。

項15. 鉄道虫由来赤色発光酵素遺伝子、鉄道虫由来緑色発光酵素遺伝子および青色発光酵素遺伝子を別個のプロモータの制御下に含む項12または13に記載の哺乳類細胞。

項 16. 別個のプロモータの制御下にある 3 以上の発光酵素遺伝子を有し、第 1 の発光酵素遺伝子が定常発現プロモータの制御下にある、第 2 の発光酵素遺伝子が毒性評価プロモータの制御下にある、残りの発光酵素遺伝子が評価対象のプロモータの制御下にある項 12 または 13 に記載の哺乳類細胞。

項 17. 別個のプロモータの制御下にある 3 以上の発光酵素遺伝子を有し、第 1 の発光酵素遺伝子が定常発現プロモータの制御下にある、第 2 の発光酵素遺伝子が偽プロモータの制御下にある、残りの発光酵素遺伝子が評価対象のプロモータの制御下にある項 12 または 13 に記載の哺乳類細胞。

項 18. 別個のプロモータの制御下にある 2 個の発光酵素遺伝子を有し、第 1 の発光酵素遺伝子が定常発現プロモータの制御下にある、第 2 の発光酵素遺伝子が毒性評価プロモータの制御下にある項 12 または 13 に記載の哺乳類細胞。

項 19. 別個のプロモータの制御下にある 2 個の発光酵素遺伝子を有し、第 1 の発光酵素遺伝子が定常発現プロモータの制御下にある、第 2 の発光酵素遺伝子が偽プロモータの制御下にある項 12 または 13 に記載の哺乳類細胞。

項 20. 項 12 ~ 19 のいずれかに記載の哺乳類細胞の培養液中に薬物候補化合物を存在させて該哺乳類細胞を培養する工程、該候補化合物の存在下及び非存在下で前記発光酵素量を定量する工程、少なくとも 1 つの発光酵素に連結された少なくとも 1 つの評価対象プロモータに対する該候補化合物の影響を評価する工程を包含する薬物のスクリーニング方法。

項 21. 項 12 ~ 19 のいずれかの哺乳類細胞の培養環境を変化させて、発光波長が測定条件に依存しない相互に区別可能な光を発光する 2 以上の発光酵素の発現量を評価することにより、培養環境変化の前後における各発光酵素に結合された各プロモータの転写活性をマルチに測定するシステム。

項 22. 2 以上の発光酵素の発現量を同時に測定する項 21 に記載のシステム。

項 23. 3 以上の発光酵素の発現量を測定可能である項 21 または 22 に記載のシステム。

#### 【0015】

以下、本発明を詳細に説明する。

#### 【0016】

本発明の発光酵素は、2 以上の発光酵素由来の発光量を測定し、それらの相対比率を算出することが重要であるので、2 以上の発光酵素について発光波長が測定条件（例えば pH）に依存しない光を発光することが必要である。本発明で使用される好ましい発光酵素は、鉄道虫由来の緑～赤（最大発光波長：535～635 nm、例えば 540～630 nm）の発光酵素、ヒカリコメツキムシのオレンジ～緑（最大発光波長：540～600 nm）の発光酵素、イリオモテホタル（その変異体を含む、最大発光波長：550～585 nm）の発光酵素などが挙げられる。例えば鉄道虫の場合、赤色最大発光波長 622nm と緑色最大発光波長 545nm の発光酵素が知られているが（特許文献 1）、この 2 種以外にも 540～635 nm の間の光を発光する多数の発光酵素が存在していることを本発明者は確認しており、これらの発光酵素は、全て使用可能である。例えば、鉄道虫由来の最大発光波長 622nm（昆虫または大腸菌で発現）の赤色発光酵素は、哺乳類細胞中で発現すると最大発光波長が 630 nm にシフトすることを本発明者は確認した。この最大発光波長 630 nm の鉄道虫由来の赤色発光酵素は、本発明者により初めて発見された。

#### 【0017】

複数の発光酵素を用いる場合、発光された各々の光をフィルター等を用いて区別して測定するためには、最大発光波長が 20nm 以上、好ましくは 30nm 以上、より好ましくは 40nm 以上、特に 50nm 以上離れているのが望ましい。この程度の最大発光波長の分離があれば、例えば各最大波長間のフィルターを使用し、フィルターの前後での各発光の透過率を測定して換算することで、各発光の発光量を同時に定量することができる。特に、最大発光波長がある程度離れている複数の発光酵素を有する鉄道虫などに由来する発光酵素を使用する場合、1 つの発光基質（鉄道虫由来の発光酵素ではホタルルシフェリンを使用できる）を



使用して、共発現させた複数の発光酵素に由来する発光量を同時定量が可能であり、各プロモータの発現量の比を正確に測定することができる。また、発光波長が測定条件（例えば pH）に依存しない光を発光する発光酵素として、青色に発光するウミシイタケ・ルシフェラーゼ、渦鞭毛藻の各種ルシフェラーゼ（全配列或いはドメイン 1, ドメイン 2 などの発光ドメインを含む；特開 2002-335961；Li L., Hong R., Hasting JW., Proc.Natl.Acad.Sci.USA (1997) 94, 8954）、ウミボタル・ルシフェラーゼをさらに組み合わせて使用することができる。鉄道虫由来の発光酵素を使用すると、ホタルルシフェリンを使用できるので、バックグラウンドを低くすることが可能である。

#### 【0018】

本発明の好ましい実施形態の 1 つにおいて、鉄道虫、イリオモテボタルの発光酵素を使うことで 1 種類のルシフェリンでも最低 2 つのプロモータの発現量の定量が可能である。また、橙色を併せて 3 種以上は可能である (VR.Viviani, A.Uchida, N.Suenaga, M.Ryufuku & Y.Ohmiya: Thr-226 is a key-residue for bioluminescence spectra determination in beetle luciferases (2001) Biochem.Biophys.Res.Communi. 280, 1286-1291)。上手なフィルター設定により 540-635nm（緑から赤色）、好ましくは 540-630nm の中で複数の発現解析は可能であり、さらに基質の違う青色の発光酵素により 1 種類を加えることができる。よって、発光酵素の同時測定としては、同じルシフェリンで 2 つ以上、違うルシフェリンも用いて 3 つ以上の同時定量が可能である。

#### 【0019】

従来、哺乳動物細胞で発現可能な発光酵素として、ウミシイタケ・ルシフェラーゼ、ホタルルシフェラーゼが知られていた。しかしながら、ホタルルシフェラーゼは細胞破碎液の pH によって発光する光の色が緑～黄色に変化するため、2 種以上の発光酵素の発現量を比較する場合、正確性に欠ける欠点があった。ウミシイタケ・ルシフェラーゼに由来する青色の発光は、発光波長が測定条件に依存しない光を発光する点で望ましいが、ホタルルシフェラーゼと組み合わせた測定系では、ホタルルシフェリンを用いた定量とウミシイタケルシフェリンを用いた定量の両方を別個に実施する必要があるため、簡便性、正確性に欠ける欠点があった。

#### 【0020】

本発明者は、ウミシイタケ・ルシフェラーゼ、ホタルルシフェラーゼ以外の発光酵素として鉄道虫発光酵素に着目してこれを哺乳類細胞で発現させることを試みたが、通常の発現系では、鉄道虫発光酵素を発現させることはできなかった。これが、現在まで、ウミシイタケ・ルシフェラーゼ、ホタルルシフェラーゼ以外の発光酵素が哺乳類細胞、特にヒト細胞で発現されてこなかった理由であると考えられる。

#### 【0021】

本発明者のこれまでの知見によると、鉄道虫発光酵素を実用化する上で重要なのは、鉄道虫発光酵素遺伝子が安定に転写されて、安定に翻訳されることである。本発明の実施例で行った手法では、転写された mRNA を安定化して翻訳回数を増やせば実用化が可能となることを証明した。つまりこの場合、グロブリンイントロンを挿入することで mRNA の寿命を延ばし、そして、コザック配列を挿入することで翻訳回数を増やすことで、鉄道虫発光酵素遺伝子の発現を哺乳類細胞で発現させることが初めて可能になった。今後、さらに実用化を進める上で、更なる手法としては、例えば mRNA のコピー数を増やすことであるので、例えば cDNA の配列を、昆虫のコドンユーセージ（コドンの使用頻度の偏り）を哺乳類用に変えること、さらには、余分な転写因子が結合しないように、cDNA の配列を変えること、さらに使用上、制限酵素部位が多いことで応用が限定されることからその cDNA を変えることが挙げられる。このような手法も、鉄道虫発光酵素の哺乳類細胞内での発現に有効であった。

#### 【0022】

上記は、鉄道虫由来の発光酵素の発現について記載したが、ヒカリコメツキムシ、イリオモテホタルなどの他の生物由来の発光酵素についても同様に当てはまると考えられる。

#### 【0023】

本明細書において、「発光酵素」は、ルシフェラーゼなど、ルシフェリン光化学反応を触媒する発光タンパク群を意味し、発光酵素にはエクオリンのような発光タンパク質も含まれる。また、ルシフェリンの構造を変化させることにより発光作用を有するような、触媒作用（ルシフェリンを酸化して発光物質に変換する作用）の弱いタンパク質も、発光波長が測定条件（例えば pH）に依存しない限り本発明の発光酵素に含まれ得る。

#### 【0024】

発光酵素としては、同一の発光基質で発光する 2 以上の発光酵素の組み合わせが望ましい。測定条件により発光波長が変化せず、且つ、同一の発光基質で発光する好ましい発光酵素としては、鉄道虫由来の赤色発光酵素および鉄道虫由来の緑色発光酵素、或いは 540～635nm 程度、好ましくは 540～630nm 程度の範囲の発光波長を有する鉄道虫由来の他の発光酵素が好ましく例示され、これ以外にも、ヒカリコメツキムシ由来の（540～600nm 程度）発光酵素、イリオモテホタル由来の発光酵素が例示される。特に、鉄道虫由来の赤色／緑色発光酵素は、発光酵素量が同一であれば発光強度も同程度であるので、プロモータの転写活性をマルチに定量するのに好都合である。イリオモテホタル、ヒカリコメツキムシ由来の発光酵素は報告されているが、鉄道虫と同様に哺乳類細胞での発現例は報告されていない。

#### 【0025】

本発明において、哺乳類としては、ヒト、ウシ、ウマ、ヒツジ、サル、ブタ、マウス、ラット、ハムスター、モルモット、ウサギ、イヌが挙げられ、好ましくはヒトである。

#### 【0026】

少なくとも 2 つの発光酵素遺伝子は、同一の発光基質で異なる色を発光し、細胞内寿命が同程度であるのがよく、この点でも鉄道虫由来の赤色／緑色発光酵素は好ましい。

#### 【0027】

さらに、本発明で使用する発光波長が測定条件（例えば pH）により変化しない少なくとも 1 つ、好ましくは少なくとも 2 つの発光酵素及びこの標準化のための他の発光酵素の各々異なる発光色は、フィルターで分離可能であることが、各発光色の簡単な装置での定量のために好ましい。例えば鉄道虫由来の赤色／緑色発光酵素は図 5 に示されるように、フィルターを用いて容易に分離できるので好ましい。さらに、鉄道虫由来の赤色／緑色発光酵素とウミシイタケ由来或いは渦鞭毛藻由来発光酵素（最大発光波長 474～480 nm）の組み合わせは、例えば図 10 に示されるように 2 つのフィルターを使用することにより容易に分離できるので特に好ましい。

#### 【0028】

上記のように鉄道虫由来の発光酵素は、大腸菌では発現することが知られているが、哺乳類細胞、特にヒト細胞での発現系は知られていない。実際、ヒト細胞で鉄道虫由来の発光酵素（赤、緑）の発現を試みると、図 2 および実施例 1 に示すように哺乳類細胞では代表的な発現プロモータである SV40 や CMV プロモータを単独に用いても発現を誘導することができない。

#### 【0029】

鉄道虫由来の発光酵素（赤）遺伝子配列は、特許文献 1 に開示されている。なお、特許文献 1 に記載されている配列番号 5 の発光酵素遺伝子は、配列に誤りがあり、正しい塩基配列を配列番号 1（緑）と配列番号 3（赤）に示し、正しいアミノ酸配列を配列番号 2（緑）および配列番号 4（赤）に示す。

#### 【0030】

該遺伝子（配列番号 1, 3）とストリンジェントな条件下にハイブリダイズし得る DNA、該発光酵素（配列番号 2, 4）の 1 又は複数のアミノ酸が置換、付加、欠失または挿入され、且つ発光酵素活性を有するポリペプチドをコードする DNA を該発光酵素として使用することが可能である。

#### 【0031】

1 つの好ましい実施形態において、本発明者は様々な発現系を検討することにより、発光酵素の哺乳類細胞での安定発現のためには、翻訳を効率化するエレメント及び／又は m

RNAの安定化エレメントを遺伝子構築物に導入することが重要であることを見出した。翻訳を効率化するエレメントとしては、kozak配列(Ko)などが例示され、mRNAの安定化エレメントとしては、 $\beta$ -globin intron IIなどが例示される。発光酵素を哺乳類細胞中で安定に発現するためには、特に、( $\beta$ -グロビンイントロン II) - (コザック配列) - (赤/緑色発光酵素)の部分構造が重要である。また、cDNAの配列を、昆虫のコドンユーセージ(コドンの使用頻度の偏り)を哺乳類用に変えること、さらには、余分な転写因子が結合しないように、cDNAの配列を変えることも発光酵素の哺乳類細胞での安定発現のために好ましいことを確認した。

#### 【0032】

本発明の遺伝子構築物には発光酵素遺伝子、該遺伝子の上流側にプロモータ、翻訳を効率化するエレメント及び/又はmRNAの安定化エレメントを含み、さらにエンハンサ、IRES、SV40pA、薬剤耐性遺伝子(Neo<sup>r</sup>など)を含み得る。

#### 【0033】

本発明の好ましい遺伝子構築物を以下に示す。

- (1) (CMVエンハンサ) - (ニワトリ $\beta$ アクチンプロモータ) - ( $\beta$ -グロビンイントロン II) - (コザック配列) - (赤、緑色発光酵素) - (SV40ポリA配列)
- (2) (CMVエンハンサ) - (ニワトリ $\beta$ アクチンプロモータ) - ( $\beta$ -グロビンイントロン II) - (コザック配列) - (赤、緑色発光酵素) - (IRES) - (Neo遺伝子) - (SV40ポリA配列)

本発明の遺伝子構築物は、そのままで哺乳類細胞に導入してもよいが、ベクターに組み込んで哺乳類細胞に導入するのが好ましい。遺伝子構築物に複数の発光酵素を発現可能に組み込んだ場合には、1つの遺伝子構築物または発現ベクターを哺乳類細胞に導入すればよいが、1つの遺伝子構築物に1つの発光酵素を組み込んだ場合には、複数の遺伝子構築物または発現ベクターを同時にまたは逐次的に哺乳類細胞に常法に従って導入すればよい。

#### 【0034】

本発明のシステムにより同時測定が望ましい遺伝子の組み合わせとしては、

- ・時計遺伝子(Per遺伝子、Clock遺伝子、BMAL遺伝子など)
- ・癌遺伝子(がん遺伝子、腫瘍抑制遺伝子及び細胞分裂マーカー遺伝子など)
- ・病気(病態対応遺伝子、生死感受アポトーシス遺伝子、定常発現コントロール遺伝子)などが例示される。

#### 【0035】

本発明は、以下のような応用が可能である。

- (1)一次スクリーニング：多検体を網羅的に解析することを想定して、同時に3つ以上の情報を得ることは重要である。当然、複数の組合せが考えられる。創薬を考えた場合、その薬の効果はプラスの面を評価するだけでなく、マイナスの毒性も評価する必要がある。さらに、2つの遺伝子転写レベルの変化は細胞自体の状況を反映することから、細胞の状況を現す一定発現プロモータをコントロールにする必要がある。よって、創薬スクリーニングでは、以下のような組み合わせが例示される。

#### 【0036】

【表1】

#### 創薬スクリーニング

対象プロモータ+緑色発光酵素	薬剤効果の評価
毒性評価プロモータ(アポトーシス関連等)+青色発光酵素	薬剤の安全性の評価
定常発現プロモータ+赤色発光酵素	細胞状態を評価
緑/赤：薬剤効果を標準化、青/赤：安全性を標準化	

#### 【0037】

この場合、毒性評価と定常発現は薬剤評価対象プロモータのコントロールとなることから、一つのベクターで構築することも有用（必須ではない）であり、このベクターを入れた細胞自体がスクリーニング用の基本細胞となる。

【0038】

【表2】

ターゲットプロモータ配列の探索

不特定プロモータ（プロモータライブラリー上の効果のわからない配列群）＋緑色発光酵素	薬剤効果の評価
偽プロモータ配列（ランダムな配列、または、無意味な配列）＋青色発光酵素	薬剤の安全性の評価
定常発現プロモータ＋赤色発光酵素	細胞状態を評価
緑／赤：プロモータ効果を標準化、青／赤：偽情報の標準化	

【0039】

この場合、偽プロモータ配列と定常発現はスクリーニング対象プロモータのコントロールとなることから、一つのベクターで構築することも有用（必須ではない）であり、このベクターを入れた細胞自体がスクリーニング用の基本細胞となる。

【0040】

一次スクリーニングの例を図11に示す。

(2)二次スクリーニング：絞られた薬剤効果、或いはプロモータ情報の評価を想定、3つ以上の情報を得ることは重要である。創薬などでは、薬剤の効果が複数想定される場合も多い、まずは細胞状態の変化を表す遺伝子、薬剤の一過的な影響（例えば毒性、ショック応答など）を知ること、そして、実際の効果を知ること重要である。例えば

【0041】

【表3】

時計関連薬剤効果の評価システム

薬剤感知プロモータ（例えば毒性、ショック応答など）＋緑色発光酵素	薬剤の一過的な効果の評価
日周変動プロモータ（BMALやPer遺伝子の配列）＋青色発光酵素	体内時計の評価
薬剤対応プロモータ＋赤色発光酵素	薬剤の細胞内効果を評価
青／緑／赤／：薬剤の時間軸評価	

【0042】

二次スクリーニングの例を図12に示す。

【0043】

上記のように、2種以上、特に3種以上のプロモータの発現量を、好ましくは同時に評価することで、1つのプロモータに対する作用を評価する場合に、活性、毒性等の標準化、或いは偽情報の標準化を行うことができる。

【0044】

さらに、哺乳類において複数の遺伝子の発現が複雑に関連した現象を解明する場合にも、本発明のシステムは極めて有用である。

【発明の効果】

【0045】

本発明の特に好ましい実施形態では、鉄道虫由来赤色、緑色発光酵素遺伝子及び青色発光酵素を用いて3つの遺伝子転写活性を同時定量化するための方法・システムを提供する

。本システムを使用することで、細胞内の複数の転写活性を同時に測定することができる。これらは病態の治療、検査及び新薬開発に利用が可能である。

この際、赤、緑、青色に特化したフィルターを用いて、発光活性を測定することで、色識別が行われ、細胞内で行われる複数の転写を同時に測定でき、従来、1つの転写活性の変化情報では判断が容易でなかった細胞内の変化について、同時に多くの情報を引き出すことができ、各種病態の治療及び新薬開発への利用も可能となる。

【発明を実施するための最良の形態】

【0046】

以下、本発明を実施例に従いより詳細に説明するが、本発明が実施例に限定されないことは言うまでもない。

#### 実施例1

鉄道虫由来緑、赤色発光酵素遺伝子（配列番号1, 3）は大腸菌では発現するが、哺乳類細胞では代表的な発現プロモータであるSV40やCMVを単独に用いても発現を誘導することができない。そこで遺伝子発現を安定化させるコザック（kozak）配列、 $\beta$ -グロビンイントロン II（ $\beta$ -globin intron II）を挿入、さらにニワトリ $\beta$ アクチンプロモータやCMVエンハンサの4つの因子を選択した構築物を赤、緑色発光酵素に連結した遺伝子構築体を作成し、酵素活性を測定した（図2）。この際、SV40プロモータ、CMVプロモータ、およびCAGプロモータ下流に発光酵素遺伝子を挿入したものを比較とした。それぞれの遺伝子を培養繊維芽細胞NIH3T3細胞にリポフェクタミンを用いて導入、24時間後の細胞内の発光活性を測定した（図2）。発光活性の測定には基質として発光基質混合溶液（東洋ビーネット社製）を、発光測定装置はアトー（株）製AB-2000を用いた。サンプルは細胞抽出液50 $\mu$ Lにピッカジーン50 $\mu$ Lを加えた。その結果、（CMVエンハンサ）－（ニワトリ $\beta$ アクチンプロモータ）－（ $\beta$ -グロビンイントロン II）－（コザック配列）－（赤、緑色発光酵素）－（SV40ポリA配列）を挿入したもので、最も高い活性が、下流に（SV40ポリA配列）の代わりに（IRES）－（Neo遺伝子）－（SV40ポリA配列）を挿入したもので次いで高い活性が得られた。しかしながら、SV40プロモータ、CMVプロモータ単独では、ほとんど活性がなかった。但し（CMVエンハンサ）－（ニワトリ $\beta$ アクチンプロモータ）－（ $\beta$ -グロビンイントロン II）－（コザック配列）－（赤、緑色発光酵素）－（IRES）－（Neo遺伝子）－（SV40ポリA配列）の活性に対して、（CMVエンハンサ）－（ニワトリ $\beta$ アクチンプロモータ）－（ $\beta$ -グロビンイントロン II）－（赤、緑色発光酵素）－（IRES）－（Neo遺伝子）－（SV40ポリA配列）は約500分の1に、（CMVプロモータ）－（ $\beta$ -グロビンイントロン II）－（コザック配列）－（赤、緑色発光酵素）－（SV40ポリA配列）では約10分の1の活性となった。このことから、鉄道虫由来、緑色発光酵素遺伝子を哺乳類細胞内で安定に発現、遺伝子転写活性を測定するためには、直接的に転写活性には影響を与えない領域である酵素遺伝子上流に（ $\beta$ -グロビンイントロン II）－（コザック配列）を挿入することが重要であることが明らかとなった。これはkozak配列による翻訳の高効率化及び $\beta$ -globin intron IIによるmRNAの安定化が大きいと考えられ、発光酵素遺伝子を含む転写産物の効率化・安定化が実用化の鍵であることが明らかとなった。

【0047】

#### 実施例2

哺乳類細胞内で発現した鉄道虫由来、緑色発光酵素遺伝子の発光スペクトル解析を行った。最も高い活性を示した（CMVエンハンサ）－（ニワトリ $\beta$ アクチンプロモータ）－（ $\beta$ -グロビンイントロン II）－（コザック配列）－（赤、緑色発光酵素）－（SV40ポリA配列）遺伝子を導入した細胞の抽出液15 $\mu$ Lにピッカジーン15 $\mu$ Lを加え、アトー（株）製微弱発光スペクトル測定装置を用いて発光スペクトルを測定した。図3は、それぞれを単独に発現させた場合の発光スペクトルであり、赤色発光酵素では最大発光波長622nmが、緑色では最大発光波長550nmのスペクトルが得られた。本スペクトルはpHや周りの溶液の影響を受けず、常に同じスペクトルを示した。

【0048】

#### 実施例3

哺乳類細胞内で発現した鉄道虫由来赤色、緑色発光酵素遺伝子の細胞内寿命を評価した。(CMVエンハンサ) - (ニワトリ $\beta$ アクチンプロモータ) - ( $\beta$ -グロビンイントロン I) - (コザック配列) - (赤、緑色発光酵素) - (IRES) - (Neo遺伝子) - (SV40ポリA配列) 遺伝子を導入した細胞を用いた。細胞内で発現した発光酵素をリポフェクション法により培養繊維芽細胞NIH3T3に導入した細胞を用いた。遺伝子導入48時間後、100  $\mu$ Mの蛋白質合成阻害剤シクロヘキシミドを含む培養液に置換し、30分間培養後、経時的に細胞内の発光活性を測定した。発光活性の測定は実施例1と同様の方法で行った。その結果、赤色、緑色発光酵素共に、同じような時間経過で活性減少が認められ、細胞内のそれぞれの酵素の半減期は約3.5時間であった(図4)。

#### 【0049】

##### 実施例4

鉄道虫由来赤色、緑色発光酵素遺伝子((CMVエンハンサ) - (ニワトリ $\beta$ アクチンプロモータ) - ( $\beta$ -グロビンイントロン II) - (コザック配列) - (赤、緑色発光酵素) - (SV40ポリA配列))を培養繊維芽細胞NIH3T3で共発現させた。共発現細胞を破碎し細胞抽出物の鉄道虫由来赤色、緑色発光酵素の発光スペクトルを実施例2と同様な手法で測定した。図5は共発現細胞の発光スペクトルである。赤色、緑色発光酵素が発光することで2つのピークが観察されるスペクトルとなった。これは2つの遺伝子転写活性を同時に測定した結果である。この発光活性を、フォトマルを用いたルミノメータで測定すれば、2つの鉄道虫由来赤色、緑色発光酵素遺伝子の発光活性の総計となる。そこで、緑色発光酵素の発光活性だけを測定するため、赤色発光酵素の光をカットすることにした。発光スペクトルから評価して、図5の点線で示す光波長カットフィルターを選択した。このフィルターを用いると、緑色発光酵素活性の8%、赤色発光酵素活性の76%が検出可能であり、換算することで赤色、緑色発光酵素の発光量、存在量を評価することができる。

#### 【0050】

##### 実施例5

赤色、緑色発光酵素を個々に含む細胞抽出液にピッカジーンを加えたところ抽出液50  $\mu$ Lにピッカジーン50  $\mu$ L添加し、ATTO (株)社製ディッシュ型ルミノメータAB2500を用いて1分間隔で発光活性を測定、図6のような発光反応曲線になった。反応開始後5分以内では活性は安定しないが、6分後では両方共に安定な発光活性を示した。そこで、赤色、緑色発光酵素遺伝子を共発現させた細胞の発光活性の測定を行う際、この発光反応の安定化した時間帯で測定した。測定手順は、1) フィルターなしで発光量を測定する(赤色、緑色発光酵素の発光活性)。2) 実施例4で決定したフィルターをルミノメータに挿入、発光量を測定、緑色発光酵素の発光活性とする。3) フィルターの透過率を換算することで赤色の発光活性を算出する。

#### 【0051】

##### 実施例6

実施例5で決めた手順で存在比の異なる赤色、緑色発光酵素を定量できるかをモデル実験で検証した。図7は赤色、緑色発光酵素の存在比を変えたサンプルについて、1) 全発光量の測定、2) 緑色発光酵素のみ測定、3) 赤色、緑色発光酵素量の定量、を行った。その結果、それぞれの存在比に対して直線関係で変化することが明らかとなった。これは、細胞内で異なる発現量を示した赤色、緑色発光酵素量を、カットフィルターを挿入したルミノメータで定量化できることを示唆している。

#### 【0052】

##### 実施例7

本システムの有効性を検証するため、2つの時計遺伝子の遺伝子転写活性を測定、同時に3つ目の遺伝子転写活性として定常的な遺伝子転写活性を示すプロモータを用いて、2つの時計遺伝子の転写活性を標準化した。具体的には、マウスPer1プロモータ内のE-box3,4,5を連結したエレメント(E54) - (ニワトリ $\beta$ アクチンプロモータ) - ( $\beta$ -グロビンイントロン II) - (コザック配列) - (赤色発光酵素) - (SV40ポリA配列) 遺伝子、およびマウスBMAL1のプロモータ内のREV-ERV/RORエレメント1, 2 (RORE) - (ニワトリ $\beta$

アクチンプロモータ) - ( $\beta$ -グロビンイントロン II) - (コザック配列) - (緑色発光酵素) - (SV40ポリA配列) 遺伝子、および標準化用青色発光タンパクベクター (phRL-TK、Promega) を、ヒトBMAL1、ヒトCLOCK、マウスRORa4発現ベクターと共にNIH3T3細胞にコトランスフェクションした。24時間後細胞を破碎し、スペクトロメータを用いて細胞内でのルシフェラーゼ発光波長の解析を行った。その結果、これら2種のルシフェラーゼに由来する発光波長の検出が認められ、またこれらは個々のルシフェラーゼを単独で発現させたものを同一の発光スペクトルを示した。そこで実施例6で決定した方法により赤および緑色ルシフェラーゼの発光活性を測定した。更にこの活性値を青色発光タンパクの活性値で標準化した各々の転写活性を図8に示す。個別の実験において、BMAL1及びCLOCKタンパクが細胞内に発現するとE-box3,4,5を連結したエレメント (E54) プロモータは活性化、(RORa4) プロモータは不活性化されるのに対して、マウスRORa4が細胞内で発現すると(RORa4) プロモータが大きく活性化することが知られている。本実験において同時に測定された赤、緑色発光酵素の活性は (E54) プロモータ及び (RORa4) プロモータ活性は転写活性の違いを定量的に示している。

#### 【0053】

##### 実施例8

鉄道虫由来赤色、緑色発光酵素遺伝子 ( (CMVエンハンサ) - (ニワトリ  $\beta$  アクチンプロモータ) - ( $\beta$ -グロビンイントロン II) - (コザック配列) - (赤、緑色発光酵素) - (SV40ポリA配列) ) および青色発光タンパクベクター (phRL-TK、Promega) を培養繊維芽細胞NIH3T3で共発現させた。共発現細胞を破碎し細胞抽出物の鉄道虫由来赤色、緑色発光酵素およびウミシイタケ由来青色発光酵素の発光スペクトルを実施例2と同様な手法で測定した。図9は共発現細胞の発光スペクトルである。赤色、緑色、青色発光酵素が発する3つのピークが観察され、スペクトル上のピークの高さはそれぞれのプロモータ活性の高さを反映している。発光色を識別可能なフィルターを持つ発光量計測定装置によって赤色、緑色、青色の発光量を換算することによって、3つの遺伝子転写活性を評価できる。

#### 【0054】

##### 実施例9

鉄道虫由来赤色、緑色発光酵素遺伝子 ( (CMVエンハンサ) - (ニワトリ  $\beta$  アクチンプロモータ) - ( $\beta$ -グロビンイントロン II) - (コザック配列) - (赤、緑色発光酵素) - (SV40ポリA配列) ) 遺伝子を培養繊維芽細胞NIH3T3にリポフェクションにより導入し、16時間培養後、100 nMのデキサメタゾンを含む培養液に置換し2時間培養した。その後、100  $\mu$ Mのホタルルシフェリンを含む培養液に交換し、ATTO (株) 社製ディッシュ型ルミノメータAB2500で赤色、緑色発光酵素の発光活性を連続的に測定した。図10は転写活性を連続的に測定した結果であり、発光する色を識別する連続発光量計測定装置を用いれば、2つの転写活性を連続的に測定することが可能である。

##### 実施例10

哺乳類細胞内での発現を安定化させるために鉄道虫赤色発光酵素の配列を下記の点に気をつけて設計した。1) 転写因子結合部位の34箇所 (48個のDNA配列) を変更 (表4、表5)、2) コドン使用頻度を哺乳類により近くするために279個のDNA配列を変更 (表6)、3) 一般的な制限酵素部位15箇所 (45個のDNA配列内4箇所は転写因子結合部位と同じ) を変更 (表7) して配列番号7の配列を設計し、人工的に構築物を作成した。本配列は天然型鉄道虫赤色発光酵素遺伝子 (配列番号3) との相同性は77.5%、特許文献2に記載の赤色発光酵素変異体との相同性は82.8%である (図13-1, 図13-2, 図14-1, 図14-2)。参考のため、天然型鉄道虫赤色発光酵素遺伝子 (配列番号7) と特許文献1に記載の赤色発光酵素遺伝子 (配列番号5) の比較を図15-1, 図15-2に示す。

#### 【0055】

【表 4】

Further Information	Position from - to	Suggested Mutations	
Octamer-binding factor 1	89 - 103	(A99T)	cagcaggactacaattatatacaatcattat ataaattatttata ttactgacggaataatcgatgccatacca
Pit1, GHF-1 pituitary specific pou domain transcription factor	91-101	(T96C) (A99G)	gcaggactacaattatatacaatcattat aaatactcgta tattactgacggaataatcgatgccatac
Myf5 myogenic bHLH protein	164 - 178	(C168A) (C171T)	caatgaagtaatatcatatgctcaaatatt tgaaccaagttgccgt tggcagttagctagaaaaaatatggcttgg
E2F, involved in cell cycle regulation, interacts with Rb p107 protein	186 - 200	(A195G)	aatattgaaaccagctgccgttggcagt tagtctagagaaata tggcttggatcataacaatgttgtggcaat
cellular and viral TATA box elements	268 - 284	(T276C) (T277C)	gaaaaacaacatacactttttggcccttta atgctgccctatacca aggaataccaatggcaacaatgaatgat
Ikaro3, potential regulator of lymphocyte differentiation	281 - 293	(A288G)	actttttggcccttaattgctgctttat accaaggatacc aatggcaacatcaaatgatgtacacaga
cellular and viral CCAAT box	332 - 342	(T336C)	catcaaatgatgtacacagaaaggaga tgatcgggcat ttgaatatatcgaaccatgaccttatgtt
Mammalian C-type LTR TATA box	424 - 440	(C426T) (T429C)	tttattcgaagtacaaaaaacatctagat ttctcaaaaaagtc atgcttgatagtagtgcgatatcaatgg
TCF/LEF-1, involved in the Wnt signal transduction pathway	484 - 500	(C489T)	atgtacgatcatcaatggcgttgaatgcgta tttagttttttcacg ttatactgatacgcgctttgatccagtgaa

【0056】



【表 5】

X-box-binding protein 1	491 - 505	(T501G)	atatcaatggcgttgatgcgtatttagct tigtccacgggtata ctgatcacgcctttgtccagtgaaattta
TCF/LEF-1, involved in the Wnt signal transduction pathway	511 - 527	(C516G) (T519C)	gtatttagctttgttcacgttatctactgat cacgcgttcgatccaggt gaaatttaacccaagaagtttgatccctt
Hox-1.3, vertebrate homeobox protein	562 - 578	(A570G) (T571C)	tttaacccaagaagagtttgatcccttgga aagaaccgcgctaattat gacatcatctggaaacaactggaattgcctaa
COMP1, cooperates with myogenic proteins in multicomponent complex	593 - 613	(A600C) (T601C) OK	gaaccgcattaattatgacatcatctggaa caactggcctgcctaaagggg tagtaataagccatagaagataactataa
Prostate-specific homeodomain protein NKX3.1	626 - 638	(A630G) OK	ctggattgcctaaaggggtagtaataagcc ataggagtataac tataagattcgctccatagcagtgatcccat
POU factor Brn-2 (N-Oct 3)	817 - 833	(A822C)	aagaaatttgaggggcgaattctcttaaaa accatccaaaattacaa aatcgcttctattgttagttctctccaat
Pu.1 (Pu120) Ets-like transcription factor identified in lymphoid B-cells	844 - 860	(T828C)	agggcgaattcttcttaaaaccatacaaa actacaaaatc gcttctattgttagttctctccaattatg
Hox-1.3, vertebrate homeobox protein	880 - 896	(A888T) (T889C)	gttctctctccaattatggtatatttggct aaaagtcctctagtcga tgaatacaatttatcgagcttaacggaaat
transcriptional repressor CDP	903 - 919	(T907C) (A909G)	tttggctaaaagtcatttagtcgatgaata caatctgtcgagc ttaacggaaattgtctgtggagggtctct

【0057】

【表 6】

Amino Acid	Codon	RED complete		RED-mutant	
		#	%	#	%
Met	ATG	14	100.0	14	100.0
Trp	TGG	1	100.0	1	100.0
Glu	GAA	26	83.9	3	9.7
	GAG	5	16.1	28	90.3
Phe	TTT	19	76.0	7	28.0
	TTC	6	24.0	18	72.0
Asp	GAT	25	83.3	16	53.3
	GAC	5	16.7	14	46.7
Cys	TGT	3	33.3	5	55.6
	TGC	6	66.7	4	44.4
His	CAT	12	80.0	0	0.0
	CAC	3	20.0	15	100.0
Gln	CAA	12	80.0	0	0.0
	CAG	3	20.0	15	100.0
Asn	AAT	13	65.0	2	10.0
	AAC	7	35.0	18	90.0
Tyr	TAT	17	70.8	9	37.5
	TAC	7	29.2	15	62.5
Lys	AAA	32	82.1	6	15.4
	AAG	7	17.9	33	84.6
Ile	ATT	20	43.5	6	13.0
	ATC	8	17.4	40	87.0
	ATA	18	39.1	0	0.0
***	TAA	1	100.0	1	100.0
	TAG	0	0.0	0	0.0
	TGA	0	0.0	0	0.0
Thr	ACT	11	37.9	0	0.0
	ACC	7	24.1	21	72.4
	ACA	9	31.0	8	27.6
	ACG	2	6.9	0	0.0
Pro	CCT	11	35.5	15	48.4
	CCC	3	9.7	4	12.9
	CCA	14	45.2	11	35.5
	CCG	3	9.7	1	3.2
Ala	GCT	13	37.1	3	8.6
	GCC	4	11.4	30	85.7
	GCA	14	40.0	0	0.0
	GCG	4	11.4	2	5.7
Gly	GGT	7	17.5	0	0.0
	GGC	9	22.5	34	85.0
	GGA	20	50.0	4	10.0
	GGG	4	10.0	2	5.0
Val	GTT	14	36.8	0	0.0
	GTC	6	15.8	5	13.2
	GTA	13	34.2	0	0.0
	GTG	5	13.2	33	86.8
Arg	AGA	8	40.0	8	40.0
	AGG	1	5.0	4	20.0
	CGT	6	30.0	0	0.0
	CGC	1	5.0	4	20.0
	CGA	3	15.0	0	0.0
	CGG	1	5.0	4	20.0
Ser	AGT	8	25.0	2	6.3
	AGC	7	21.9	13	40.6
	TCT	4	12.5	4	12.5
	TCC	1	3.1	13	40.6
	TCA	10	31.3	0	0.0
	TCG	2	6.3	0	0.0
Leu	CTT	13	25.0	1	1.9
	CTC	3	5.8	2	3.8
	CTA	9	17.3	1	1.9
	CTG	4	7.7	47	90.4
	TTA	15	28.8	0	0.0
	TTG	8	15.4	1	1.9

【0058】

【表 7】

35 BssSI	Ctggig ctcgga
92 SspI	Aatatt aatacl
118 ClaI	Atcgat atcgac
146 NdeI	Cataig cctatg
155 SspI	Aatatt gatlll
189 XbaI	Tctaga ccigga
282 EcoT14I	Ccaagg ccaggg
417 XbaI	Tctaga ccigga
460 EcoRV	Gataic gacalc
524 ApoI	Aaatit aagtic
553 EcoT14I	Cctigg cccigg
570 PshBI	Attaat gctgat
769 AflIII	Cttaag ctgaag
790 ApoI	Aaatit aagtit
802 ApoI, EcoRI	Gaatlc gagtic
955 EcoRV	Gataic gacalc
1030 Aor51HI	Agcgci agcgcc
1076 MunI	Caattg ccatcg
1094 NdeI	Cataig cctatg
1117 EcoRV	Gataic gacalc
1193 EcoRV	Gataic gctacc
1217 BssSI	Ctcgi ccagg
1301 ClaI	Atcgat atcggc
1331 EcoRV	Gataic gctacc
1381 SspI	Aatatt aacalc
1406 EcoRI, ApoI	Gaatlc gcatcc
1410 AccIII	Tccgga cccaga
1417 ApoI	Gaatit gagtit
1605 SspI	Aatatt catctt
1613 SmaI	Cccggg cccgcg

## 【0059】

## 実施例 11

野生型と変異型の発光酵素遺伝子を3種のプロモータ配列 (CMV、SV40、CAG (CAG ; (CMVエンハンサ) - (ニワトリ  $\beta$  アクチンプロモータ) - ( $\beta$ -グロビンイントロン II) - (コザック配列) ) の下流に挿入したベクターを作成した (野生型 ; CMV-Red, CAG-Red、変異型 ; CMV-REDm, CAG-REDm)。この際、ペルオキシゾーム移行配列として知られるC末端のSKL配列を削除したものも作成した (野生型 ; SV40-Red(-SKL)、変異型 ; SV40-REDm(-SKL), CAG-REDm(-SKL))。

## 【0060】

それぞれの遺伝子を培養繊維芽細胞NIH3T3細胞にリポフェクタミンを用いて導入、24時間後の細胞内の発光活性を測定した (図16)。発光活性の測定には基質として発光基質混合溶液 (東洋ビーネット社製) を、発光測定装置はアトー (株) 製AB-2000を用いた。サンプルは細胞抽出液50  $\mu$ Lにピッカジン50  $\mu$ Lを加えた。その結果、CMV-Red、SV40-Red(-SKL)では1000RLU前後であるが、CMV-REDm、SV40-REDm(-SKL)において  $2 \times 10^7$  -  $4 \times 10^7$  RLUの値を示した。また、図16に示すように、CAG-Redでも高い活性は認められていたが、変異体を用いることで2倍程度の活性上昇が認められた。SKL配列は活性上昇に有効な方法と考えられていたが、数%の活性上昇に留まった。これらの結果、哺乳類遺伝子発現解析用レポータ遺伝子として有用であることが明らかとなった。

## 実施例 12

哺乳類細胞内で発現した鉄道虫由来、緑色発光酵素遺伝子の発光スペクトル解析を行っ

た。最も高い活性を示したCMV-RED<sub>m</sub>遺伝子を導入した細胞（マウス由来NIH3T3、ラット由来Rat-1、ヒト由来A543細胞）の抽出液15  $\mu$ Lにピッカジーン15  $\mu$ Lを加え、アトー（株）製微弱発光スペクトル測定装置を用いて発光スペクトルを測定した。また、参考のためカイコ昆虫細胞に配列番号3に記載の遺伝子を導入した細胞の抽出液の発光スペクトルを測定した。図17は、マウス由来NIH3T3細胞（太線）及びカイコ昆虫細胞において発現させた場合の発光スペクトルであり、マウス由来NIH3T3細胞では最大発光波長630nm、カイコ細胞由来では最大発光波長622nm前後のスペクトルが得られた。本スペクトルはpHや周りの溶液の影響を受けず、常に同じスペクトルを示した。また、ラット由来Rat-1、ヒト由来A543細胞でも最大発光波長630nmのスペクトルであった。

【図面の簡単な説明】

【0061】

【図1】 マルチ遺伝子転写活性の測定概略と従来法との違いを示す。

【図2】 哺乳類細胞発現用ベクターの構造とHela細胞における発光活性を示す。

【図3】 哺乳類培養細胞で生産された鉄道虫由来赤色、緑色発光タンパクの発光スペクトルを示す。

【図4】 哺乳類培養細胞で生産された鉄道虫由来赤色、緑色発光タンパクの細胞内寿命を示す。

【図5】 哺乳類細胞で生産された赤、緑色発光タンパクの同時発光スペクトルと色識別に用いたフィルターの特性（光の透過率）を示す。

【図6】 赤、緑色発光タンパクの発光反応曲線と発光活性測定時間を示す。

【図7】 赤、緑色発光タンパクの存在比と発光活性（図5のフィルターを用いた場合）を示す。

【図8】 マルチ転写活性測定の実際・赤、緑色発光タンパクの光より同時に2つの転写活性を測定、青色発光タンパクの光によって標準遺伝子の転写活性を測定、2つの転写活性を標準化した結果を示す。

【図9】 哺乳類細胞で生産された赤、緑、青色発光タンパクの同時発光スペクトルと色識別に用いたフィルターの特性（光の透過率）を示す。

【図10】 赤、緑色発光タンパクの示す転写活性は連続的に2つの転写活性をモニターした結果を示す。

【図11】 一次スクリーニングで多検体を網羅的に解析する例を示す。

【図12】 二次スクリーニングで個別事象を評価する例を示す。

【図13-1】 本発明の鉄道虫赤色発光酵素遺伝子変異体（配列番号7）と鉄道虫野生型赤色発光酵素遺伝子（配列番号3）とのDNA配列の相同性を示す。

【図13-2】 本発明の鉄道虫赤色発光酵素遺伝子変異体（配列番号7）と鉄道虫野生型赤色発光酵素遺伝子（配列番号3）とのDNA配列の相同性を示す。

【図14-1】 鉄道虫赤色発光酵素遺伝子変異体（配列番号7）と特許文献2（配列番号6）の鉄道虫赤色発光酵素遺伝子変異体とのDNA配列の相同性を示す。

【図14-2】 鉄道虫赤色発光酵素遺伝子変異体（配列番号7）と特許文献2（配列番号6）の鉄道虫赤色発光酵素遺伝子変異体とのDNA配列の相同性を示す。

【図15-1】 鉄道虫野生型赤色発光酵素遺伝子（配列番号3）と配列に誤りを有する特許文献1に記載の赤色発光酵素遺伝子（配列番号5）の比較を示す。

【図15-2】 鉄道虫野生型赤色発光酵素遺伝子（配列番号3）と配列に誤りを有する特許文献1に記載の赤色発光酵素遺伝子（配列番号5）の比較を示す。

【図16】 野生型、変異体鉄道虫赤色発光酵素の発光活性の違いを示す。

【図17】 哺乳類細胞（マウス由来NIH3T3細胞（太線））導入作成した、変異体（配列番号7）と昆虫カイコ細胞（細線）で作成した鉄道虫野生型（配列番号3）の発光スペクトルを示す。

## 【配列表】

## SEQUENCE LISTING

&lt;110&gt; NATIONAL INSTITUTE OF ADVANCED INDUSTRIAL SCIENCE AND TECHNOLOGY

&lt;120&gt; Multi-assay system for gene transcription activity

&lt;130&gt; 113MS0552

&lt;160&gt; 7

&lt;170&gt; PatentIn version 3.1

&lt;210&gt; 1

&lt;211&gt; 1638

&lt;212&gt; DNA

&lt;213&gt; Wild Type Phrixothrix Green luciferase

&lt;400&gt; 1

atggaagaag aaaacattag gcatggagag cgtcctcgtg atatagtcca tcctggctcg	60
gcaggacaac aattatacca atcattgtat aaatttgcac cttttcctga agcaataatc	120
gatgctcata caaatgaagt aatatcatat gctcaaatat ttgaaaccag ctgccgctta	180
gctgttagta tagaacaata tggcttgaat gaaaacaatg ttgtgggtgt atgcagtga	240
aacaatataa acttttttaa tcctgtcctt gctgctttat acttaggaat accagtagca	300
acatcaaag atagtacac agatggagag ttaactggc atttgaatat atcaaaacca	360
actatcatgt ttagttcaaa gaaagcactc ccgcttattc tgagagtaca gcaaaatcta	420
agtttcatta aaaaagtcgt agttatcgat agcatgtacg acattaatgg cgttgaatgc	480
gtatctacct ttgttgacg ttatactgac cacaccttg atccattgtc atttacacca	540
aaagattttg atccccttga aaaaatcgca ttaattatgt catcatctgg aacaactgga	600
ttgcctaagg gtgtagtact gagccataga agtctaacta taagattcgt tcatagcagg	660
gatcccatth atggcactcg tacggttcca caaacatcaa ttctttcctt agtaccgttc	720
catcatgcct ttggaatggt tactacatta tcttactttg tagtaggact taaggttgta	780
atgttgaaga aatttgaggg cgcaactttc ttaaaaacca tacagaatta caaaatcccc	840
actattgtag tggcccctcc agttatgggtg tttttggcta aaagcccatt agtcgatcaa	900
tacgatttat cgagcttaac ggaagttgct actggaggag ctcctttagg aaaagatgtc	960

gcagaagcag tagcaaagag gttgaaatta cctggaatca tacaaggata tggattaact 1020  
gaaacttgct gcgctgtaat gattaccctt cataatgctg tgaaaacagg ttcaactgga 1080  
agacccttgc catacattaa agctaaagtt ttagataacg ctactgggaa ggcgctagga 1140  
ccaggagaaa gaggcgaaat atgcttttaa agtgaaatga ttatgaaagg atattacaac 1200  
aatccggaag caactattga tactattgac aaagatgggt ggcttcattc tggagatatt 1260  
ggatattacg acgaagatgg aaatttcitt atagttgatc gattgaaaga acttattaaa 1320  
tacaagggat atcaggttgc gcctgctgaa ctggaaaatc tgcttttaca acatccaagt 1380  
attgctgatg cgggtgttac tggagttccg gacgaatttg ctggacaatt acctgctgct 1440  
tgtgttgtgt tagaatctgg caagacgctg actgaaaagg aagttcaaga ttttattgca 1500  
gcacaagtca ctccaacaaa gcatcttcga ggcggtgtcg tatttgtaga cagtattccg 1560  
aaaggcccta ctggaaaact catcagaaaag gagctccgag aaatatttgc ccagcgagca 1620  
ccaaaatcaa aattataa 1638

<210> 2  
<211> 545  
<212> PRT  
<213> Wild Type Phrixothrix Green luciferase

<400> 2

Met Glu Glu Glu Asn Ile Arg His Gly Glu Arg Pro Arg Asp Ile Val  
1 5 10 15

His Pro Gly Ser Ala Gly Gln Gln Leu Tyr Gln Ser Leu Tyr Lys Phe  
20 25 30

Ala Ser Phe Pro Glu Ala Ile Ile Asp Ala His Thr Asn Glu Val Ile  
35 40 45

Ser Tyr Ala Gln Ile Phe Glu Thr Ser Cys Arg Leu Ala Val Ser Ile  
50 55 60

Glu Gln Tyr Gly Leu Asn Glu Asn Asn Val Val Gly Val Cys Ser Glu

65

70

75

80

Asn Asn Ile Asn Phe Phe Asn Pro Val Leu Ala Ala Leu Tyr Leu Gly  
85 90 95

Ile Pro Val Ala Thr Ser Asn Asp Met Tyr Thr Asp Gly Glu Leu Thr  
100 105 110

Gly His Leu Asn Ile Ser Lys Pro Thr Ile Met Phe Ser Ser Lys Lys  
115 120 125

Ala Leu Pro Leu Ile Leu Arg Val Gln Gln Asn Leu Ser Phe Ile Lys  
130 135 140

Lys Val Val Val Ile Asp Ser Met Tyr Asp Ile Asn Gly Val Glu Cys  
145 150 155 160

Val Ser Thr Phe Val Ala Arg Tyr Thr Asp His Thr Phe Asp Pro Leu  
165 170 175

Ser Phe Thr Pro Lys Asp Phe Asp Pro Leu Glu Lys Ile Ala Leu Ile  
180 185 190

Met Ser Ser Ser Gly Thr Thr Gly Leu Pro Lys Gly Val Val Leu Ser  
195 200 205

His Arg Ser Leu Thr Ile Arg Phe Val His Ser Arg Asp Pro Ile Tyr  
210 215 220

Gly Thr Arg Thr Val Pro Gln Thr Ser Ile Leu Ser Leu Val Pro Phe  
225 230 235 240

His His Ala Phe Gly Met Phe Thr Thr Leu Ser Tyr Phe Val Val Gly  
245 250 255

Leu Lys Val Val Met Leu Lys Lys Phe Glu Gly Ala Leu Phe Leu Lys  
260 265 270

Thr Ile Gln Asn Tyr Lys Ile Pro Thr Ile Val Val Ala Pro Pro Val  
275 280 285

Met Val Phe Leu Ala Lys Ser Pro Leu Val Asp Gln Tyr Asp Leu Ser  
290 295 300

Ser Leu Thr Glu Val Ala Thr Gly Gly Ala Pro Leu Gly Lys Asp Val  
305 310 315 320

Ala Glu Ala Val Ala Lys Arg Leu Lys Leu Pro Gly Ile Ile Gln Gly  
325 330 335

Tyr Gly Leu Thr Glu Thr Cys Cys Ala Val Met Ile Thr Pro His Asn  
340 345 350

Ala Val Lys Thr Gly Ser Thr Gly Arg Pro Leu Pro Tyr Ile Lys Ala  
355 360 365

Lys Val Leu Asp Asn Ala Thr Gly Lys Ala Leu Gly Pro Gly Glu Arg  
370 375 380

Gly Glu Ile Cys Phe Lys Ser Glu Met Ile Met Lys Gly Tyr Tyr Asn  
385 390 395 400

Asn Pro Glu Ala Thr Ile Asp Thr Ile Asp Lys Asp Gly Trp Leu His  
405 410 415

Ser Gly Asp Ile Gly Tyr Tyr Asp Glu Asp Gly Asn Phe Phe Ile Val  
420 425 430

Asp Arg Leu Lys Glu Leu Ile Lys Tyr Lys Gly Tyr Gln Val Ala Pro  
435 440 445

Ala Glu Leu Glu Asn Leu Leu Leu Gln His Pro Ser Ile Ala Asp Ala  
450 455 460

Gly Val Thr Gly Val Pro Asp Glu Phe Ala Gly Gln Leu Pro Ala Ala



465                      470                      475                      480  
 Cys Val Val Leu Glu Ser Gly Lys Thr Leu Thr Glu Lys Glu Val Gln  
                                  485                      490                      495  
 Asp Phe Ile Ala Ala Gln Val Thr Pro Thr Lys His Leu Arg Gly Gly  
                                  500                      505                      510  
 Val Val Phe Val Asp Ser Ile Pro Lys Gly Pro Thr Gly Lys Leu Ile  
                                  515                      520                      525  
 Arg Lys Glu Leu Arg Glu Ile Phe Ala Gln Arg Ala Pro Lys Ser Lys  
                                  530                      535                      540  
 Leu  
 545

<210> 3  
 <211> 1641  
 <212> DNA  
 <213> Wild Type Phrixothrix Red luciferase

<400> 3  
 atggaagaag aaaacattgt gaatggagat cgtcctcgtg atctagtttt tcctggcaca 60  
 gcaggactac aattatatca atcattatat aaatattcat atattactga cggaataatc 120  
 gatgcccata ccaatgaagt aatatcatat gctcaaatat ttgaaaccag ctgccgcttg 180  
 gcagttagtc tagaaaaata tggcttggat cataacaatg ttgtggcaat atgcagtgaa 240  
 aacaacatac acttttttgg ccctttaatt gctgctttat accaaggaat accaatggca 300  
 acatcaaag atgtgtacac agaaagggag atgattggcc atttgaatat atcgaaacca 360  
 tgccttatgt tttgttcaaa gaaatcactc ccatttattc tgaaagtaca aaaacatcta 420  
 gatttcctta aaaaagtcac agtcattgat agtatgtacg atatcaatgg cgttgaatgc 480  
 gtatttagct ttgtttcacg ttatactgat caccgctttg atccagtga atttaacca 540  
 aaagagtttg atcccttggg aagaaccgca ttaattatga catcatctgg aacaactgga 600  
 ttgcctaaag gggtagtaat aagccataga agtataacta taagattcgt ccatagcagt 660

gatcccatct atggtactcg tattgctcca gatacatcaa ttcttgctat agcaccgttc 720  
catcatgcct ttggactgtt tactgcacta gcttactttc cagtaggact taagattgta 780  
atggtgaaga aatttgaggg cgaattcttc ttaaaaacca tacaaaatta caaaatcgct 840  
tctattgtag ttcctcctcc aattatggta tatttggcta aaagtccatt agtcgatgaa 900  
tacaatttat cgagcttaac ggaaattgct tgtggagggt ctcctttagg aagagatatc 960  
gcagataaag tagcaaagag attgaaagta catggaatcc tacaaggata tggattaacc 1020  
gaaacctgca gcgctctaata acttagcccc aatgatcgag aacttaaaaa aggtgcaatt 1080  
ggaacgccta tgccatatgt tcaagttaaa gttatagata tcaatactgg gaaggcgcta 1140  
ggaccaagag aaaaaggcga aatatgcttc aaaagtcaaa tgcttatgaa aggatatcac 1200  
aacaatccgc aagcaactcg tgatgctctt gacaaagatg gttggcttca tactggggat 1260  
cttgatatt acgacgaaga cagatttatc tatgtagttg atcgattgaa agaacttatt 1320  
aaatataaag gatatcaggt tgcgcctgct gaactggaaa atctgctttt acaacatcca 1380  
aatatttctg atgcgggtgt tattggaatt ccggacgaat ttgctgggtca attaccttc 1440  
gcgtgtgttg tgtagagcc tggtaagaca atgaccgaaa aggaagttca ggattatatt 1500  
gcagagctag tcactacaac taaacatctt cgaggcgggtg tcgtatttat agatagtatt 1560  
ccaaaaggcc caacaggaaa actcatgaga aacgaactcc gtgcaatatt tgcccgggaa 1620  
caggcaaaat caaaattata a 1641

<210> 4  
<211> 546  
<212> PRT  
<213> Wild Type Phrixothrix Red luciferase

<400> 4

Met Glu Glu Glu Asn Ile Val Asn Gly Asp Arg Pro Arg Asp Leu Val  
1 5 10 15

Phe Pro Gly Thr Ala Gly Leu Gln Leu Tyr Gln Ser Leu Tyr Lys Tyr  
20 25 30

Ser Tyr Ile Thr Asp Gly Ile Ile Asp Ala His Thr Asn Glu Val Ile  
35 40 45

Ser Tyr Ala Gln Ile Phe Glu Thr Ser Cys Arg Leu Ala Val Ser Leu  
50 55 60

Glu Lys Tyr Gly Leu Asp His Asn Asn Val Val Ala Ile Cys Ser Glu  
65 70 75 80

Asn Asn Ile His Phe Phe Gly Pro Leu Ile Ala Ala Leu Tyr Gln Gly  
85 90 95

Ile Pro Met Ala Thr Ser Asn Asp Met Tyr Thr Glu Arg Glu Met Ile  
100 105 110

Gly His Leu Asn Ile Ser Lys Pro Cys Leu Met Phe Cys Ser Lys Lys  
115 120 125

Ser Leu Pro Phe Ile Leu Lys Val Gln Lys His Leu Asp Phe Leu Lys  
130 135 140

Lys Val Ile Val Ile Asp Ser Met Tyr Asp Ile Asn Gly Val Glu Cys  
145 150 155 160

Val Phe Ser Phe Val Ser Arg Tyr Thr Asp His Ala Phe Asp Pro Val  
165 170 175

Lys Phe Asn Pro Lys Glu Phe Asp Pro Leu Glu Arg Thr Ala Leu Ile  
180 185 190

Met Thr Ser Ser Gly Thr Thr Gly Leu Pro Lys Gly Val Val Ile Ser  
195 200 205

His Arg Ser Ile Thr Ile Arg Phe Val His Ser Ser Asp Pro Ile Tyr  
210 215 220

Gly Thr Arg Ile Ala Pro Asp Thr Ser Ile Leu Ala Ile Ala Pro Phe

出証特2004-3050449

Val Asp Arg Leu Lys Glu Leu Ile Lys Tyr Lys Gly Tyr Gln Val Ala  
435 440 445

Pro Ala Glu Leu Glu Asn Leu Leu Leu Gln His Pro Asn Ile Ser Asp  
450 455 460

Ala Gly Val Ile Gly Ile Pro Asp Glu Phe Ala Gly Gln Leu Pro Ser  
465 470 475 480

Ala Cys Val Val Leu Glu Pro Gly Lys Thr Met Thr Glu Lys Glu Val  
485 490 495

Gln Asp Tyr Ile Ala Glu Leu Val Thr Thr Thr Lys His Leu Arg Gly  
500 505 510

Gly Val Val Phe Ile Asp Ser Ile Pro Lys Gly Pro Thr Gly Lys Leu  
515 520 525

Met Arg Asn Glu Leu Arg Ala Ile Phe Ala Arg Glu Gln Ala Lys Ser  
530 535 540

Lys Leu  
545

<210> 5  
<211> 1760  
<212> DNA  
<213> Phrixothrix

<400> 5  
gtgacagttt agttcagtag aagatttttt tgagatcaaa atggaagaag aaaacgttgt 60  
gaatggagat cgtcctcgtg atctagtttt tcctggcaca gcaggactac aattatatca 120  
atcattatat aatattcat atattactga cggaataatc gatgcccata ccaatgaagt 180  
aatatcatat gctcaaatat ttgaaaccag ctgccgcttg gcagttagtc tagaaaaata 240  
tggcttggat cataacaatg ttgtggcaat atgcagtga aacaacatac acttttttgg 300  
ccctttaatt gctgctttat accaaggaat accaatggca acatcaaatg atatgtacac 360

agaaaggag atgattggcc atttgaatat atcgaaacca tgccttatgt tttgttcaaa 420  
gaaatcactc ccatttattc tgaaagtaca aaaacatcta gatttcctta aaagagtcac 480  
agtcatlgat agtatgtacg atatcaatgg cgttgaatgc gtatttagct ttgattcacg 540  
taatactgat cacgcctttg atccagtga atttaaccca aaagagtttg atcccttgga 600  
aagaaccgca ttaattatga catcatctgg aacaactgga ttgcctaaag gggtagtaat 660  
aagccataga agtataacta taagattcgt ccatagcagt gatcccatct atgggtactcg 720  
tattgctcca gatacatcaa ttcttgctat agcaccgttc catcatgcct ttggactggt 780  
tactgcacta gcttactttc cagtaggact taagattgta atgggtgaaga aatttgaggg 840  
cgaattcttc ttaaaaacca taaaaatta caaaatcgct tctattgtag ttctctctcc 900  
aattatggta tatttgcta aaagtccatt agtcgatgaa tacaattgct cgagcttaac 960  
ggaaattgct agtggaggct ctcctttagg aagagatc gcagataaag tagcaaagag 1020  
attgaaagta catggaatcc tacaaggata tggattaacc gaaacctgca gcgctcta 1080  
acttagcccc aatgatcgag aacttaaaaa aggtgcaatt ggaacgccta tgccatatgt 1140  
tcaagttaaa gttatagata tcaatactgg gaaggcgcta ggaccaagag aaaaaggcga 1200  
aatatgcttc aaaagtcaaa tgcttatgaa aggatatcac aacaatccgc aagcaactcg 1260  
tgatgctctt gacaaagatg gttggcttca tactggggat cttggatatt acgacgaaga 1320  
cagatttacc tatgtagttg atcgattgaa agaacttatt aaatataaag gatatcaggt 1380  
tgcgctgct gaactggaaa atctgctttt acaacatcca aatatttctg atgcgggtgt 1440  
tattgaattc cggacgaatt tgctgggtcaa ttacctttcc gcgtgtgttg tgtagagcc 1500  
tggtagaca atgaccgaaa aggaagttca ggattatatt gcagagctag tcaactaac 1560  
taaactctt cgaggcgggtg tcgtatttat agatagtatt ccaaaggcc caacaggaaa 1620  
actcatgaga aacgaactcc gagcaatatt tgcccgaggaa caggcaaat caaaattata 1680  
agctcaatat attgctttag ttataaaatg tatgtaatca aattttagaa cctaatacat 1740  
tcattgagag cctaaaaaaa 1760

<210> 6  
<211> 1641  
<212> DNA  
<213> Phrixothrix

<400> 6  
atggaagaag aaaacgtggt gaatggagat cggcctaggg atctgggtgtt tcccggcaca 60  
gcaggactcc agctgtacca gtcactgtat aagtattcat acatcactga cgggataatc 120  
gacgcccata ccaacgaggt catctcatat gctcagatct ttgaaacctc ctgccggctg 180  
gcagtgtcac tggagaagta tggcctggat cacaacaatg tgggtggccat ctgtttctgaa 240  
aacaacatac acttttttcgg ccccttgatt gctgccctgt accaaggcat cccaatggca 300  
acatcaaacg acatgtacac agagagggag atgataggcc atctgaacat ctccaagcca 360  
tgcctgatgt tctgttcaaa gaaatcactg cccttcattc tgaagggtgca gaagcacctg 420  
gactttctga aaaaagtcac agtcattgat tccatgtacg atatcaatgg cgtggagtg 480  
gtctttctct ttgtctcgag gtacactgat cagccttcg acccagtga gttcaacccc 540  
aaagagttcg accccctcga aagaaccgcc ctgattatga catcatctgg gacaactgga 600  
ctgcctaagg gggctcgtgat ctccacaga tctataacta tcagattcgt ccattcttcc 660  
gatcccatct acggcaccag gattgcccc aacacatcaa ttctggctat cgcacccttc 720  
catcacgcct ttggactgtt tactgcactg gcttacttcc ctgtcggact gaagattgtc 780  
atggtgaaga aatttgaggg cgagttcttt ctgaaaacca taaaaatta caagatcgct 840  
tctattgtcg tgcctcctcc tattatgggtc tatctggcta agtccccct ggtcgatgaa 900  
tacaatttat ctctctgac cgaaatcgca tgcggaggct ctctctggg gagagacatc 960  
gcagataaag tcgccaagag actgaaagt catggaatcc tccagggata tgggctgacc 1020  
gagacctgtt ccgctctgat actgtctccc aacgatcggg aactgaaaaa gggggcaatc 1080  
ggaacccta tgccatacgt gcaagtgaat gtgatcgaca tcaataccgg gaaggccctg 1140  
ggaccaagag agaaaggcga gatctgcttc aagtctcaga tgctgatgaa ggggtatcac 1200  
aacaatcctc aggcactag ggatgctctg gacaaggatg ggtggctgca cactggggac 1260  
ctgggatatt acgacgaaga cagatttatc tatgtcgtgg acaggctgaa agagctgatc 1320

aagtataaag ggtatcaggt cgcccctgct gagttggaaa acctgctgtt gcagcacccc 1380  
 aatatctctg atgccggcgt gatttgaatt ccggacgaat ttgctgggtca attaccttcc 1440  
 gcctgtgtgg tgctggagcc tggcaagaca atgaccgaga aagaagtgca ggactacatt 1500  
 gcagagctgg tcactacaac taaacatctg aggggggggg tcgtctttat agattccatt 1560  
 ccaaagggcc caacaggga actgatgaga aacgaactga gggcaatctt tgctcgggaa 1620  
 caggcaaaaa tcgtgtgtga a 1641

<210> 7

<211> 1641

<212> DNA

<213> Mutant Phrixothrix

<400> 7

atggaagaag agaacatcgt gaatggcgat cgccctcggg atctggtgtt ccctggcaca 60  
 gccggcctgc agctgtatca gtccctgtat aaatactctt acatcaccga cggaatcatc 120  
 gacgcccaca ccaacgaggt gatctcctat gccagattt tcgaaacaag ttgccgcctg 180  
 gccgtgagcc tggagaagta tggcctggat cacaacaacg tgggtggccat ttgcagcgag 240  
 aacaacatcc acttcttcgg ccctctgac gctgccctat accaggggat tccaatggcc 300  
 acatccaacg atatgtacac cgagaggag atgatcgcc acctgaacat ctccaagcca 360  
 tgtctgatgt tctgttccaa gaagtcctg ccattcatcc tgaaggtgca gaagcacctg 420  
 gactttctca agaaggtgat cgtgatcgac agcatgtacg acatcaacgg cgtggagtgc 480  
 gtgttcagtt tcgtgtcccg gtacaccgat cagcggttcg atccagtga gttcaaccct 540  
 aaagagtttg atcccctgga gagaaccgag ctgatcatga catcctctgg aacaaccggc 600  
 ctgcctaagg gcgtggtgat cagccacagg agcatcacca tcagattcgt ccacagcagc 660  
 gatcccatct acggcacccg catcgcccca gatacatcca tcctggccat cgccccttc 720  
 caccacgcct tcggactgtt taccgccctg gcttactttc cagtgggcct gaagatcgtg 780  
 atggtgaaaa agtttgaggg cgagttcttc ctgaagacca tccagaacta caagatcgct 840  
 tctatcgtgg tgccctctcc aatcatggtg tatctggcca agagccctct ggtggatgag 900  
 tacaatctgt ccagcctgac agagatcgcc tgtggcggct cccctctggg cagagacatc 960



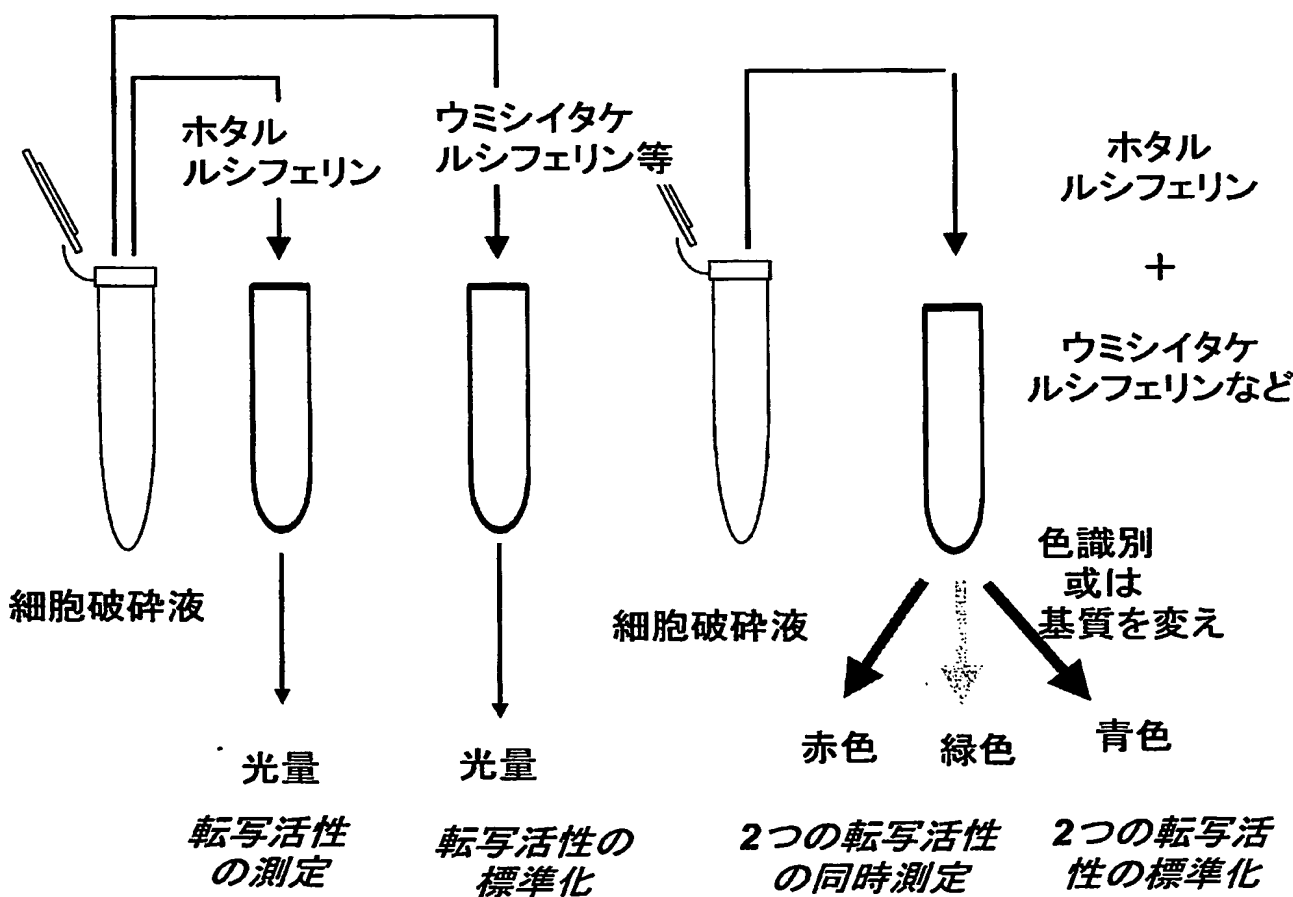
gccgacaagg tggccaagag actgaaggtc cacggcatcc tgcagggcta tggcctgacc 1020  
gagacctgta ggcacctgat cctgagcccc aacgatagag agctgaagaa gggcgccatc 1080  
ggcaccccta tgccttatgt ccagggtgaag gtgattgaca tcaacaccgg caaagccctg 1140  
ggaccaagag agaagggcga gatttgcttc aagagccaga tgctgatgaa gggctaccac 1200  
aacaaccac aggccaccag ggatgccctg gacaaggacg ggtggctgca caccggcgat 1260  
ctgggctact acgacgagga cagattcatc tatgtggtgg atcggctgaa agagctcatc 1320  
aagtacaagg gctaccaggt ggcccctgcc gagctggaga acttgcttct gcagaccctt 1380  
aacatctctg atgccggcgt catcggcatc ccagacgagt ttgccggcca gctgccttcc 1440  
gcctgtgtcg tgctggagcc tggcaagacc atgaccgaga aggaggtgca ggattatata 1500  
gccgagctgg tgaccaccac caagcacctg cggggcgggcg tgggtgttcat cgacagcatt 1560  
ccgaaaggcc caacaggcaa gctgatgaga aacgagctga gggccatctt tgcccgcgag 1620  
caggccaagt ccaagctgta a 1641

【書類名】 図面

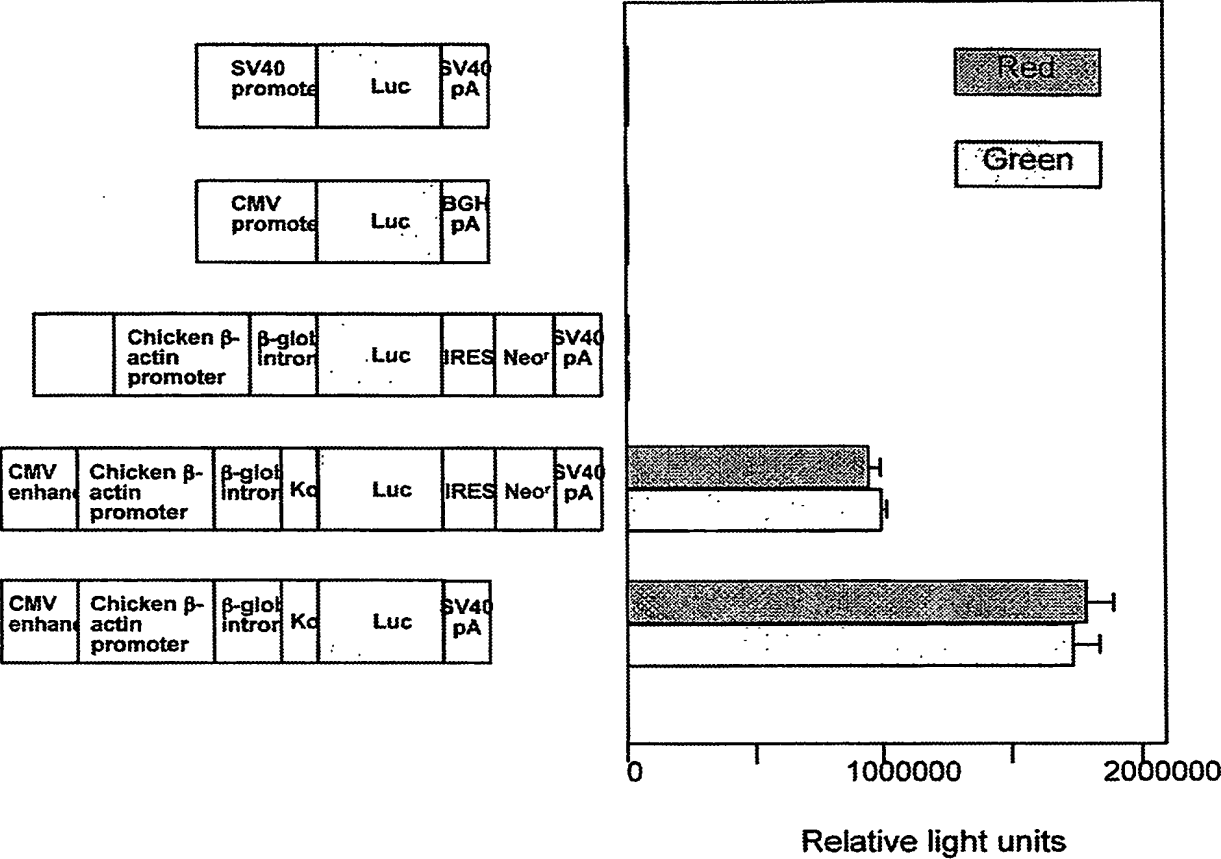
【図 1】

従来法・2つの転写活性を光の量として、それぞれ測定する。

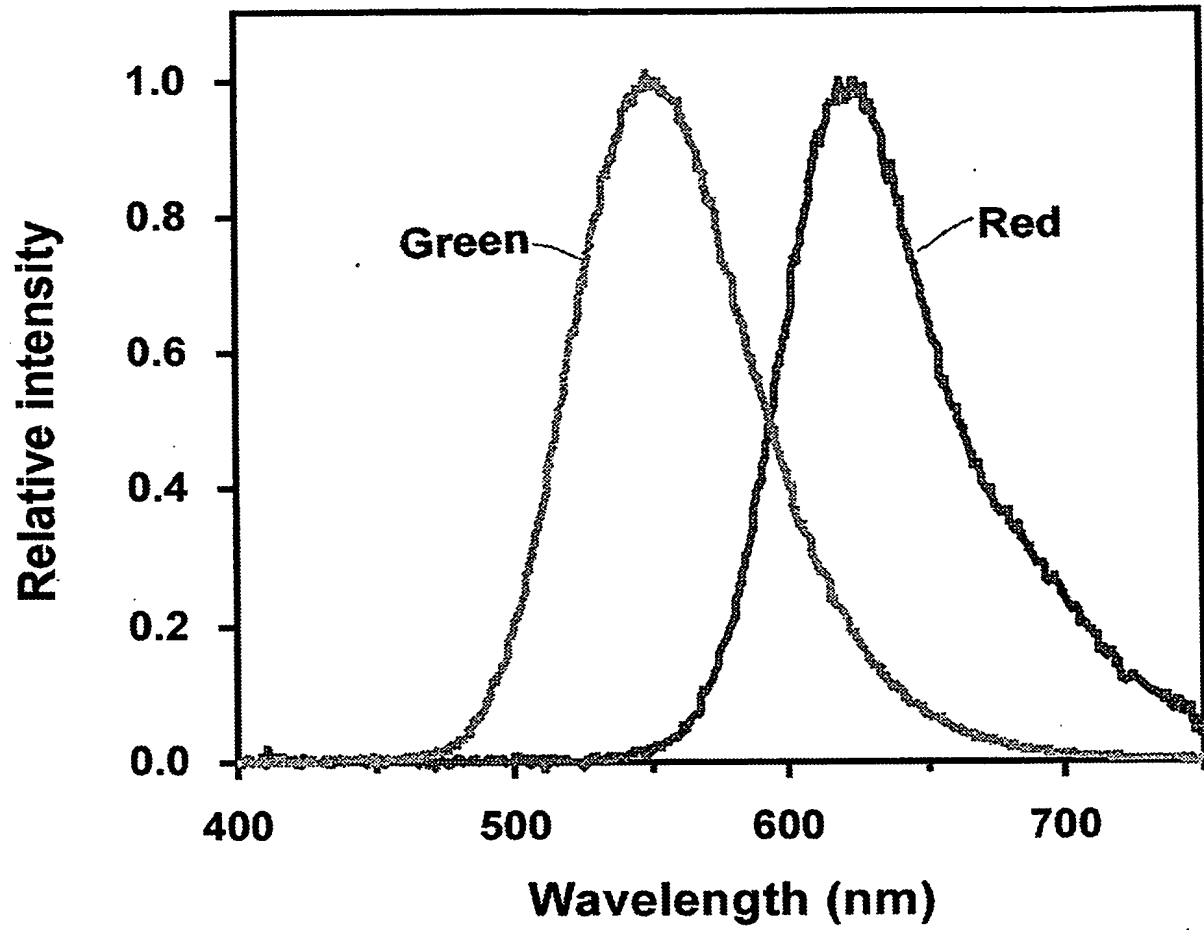
発明方法・3つの転写活性を赤、緑、青色で伝え、それぞれを光の色識別することで測定する。



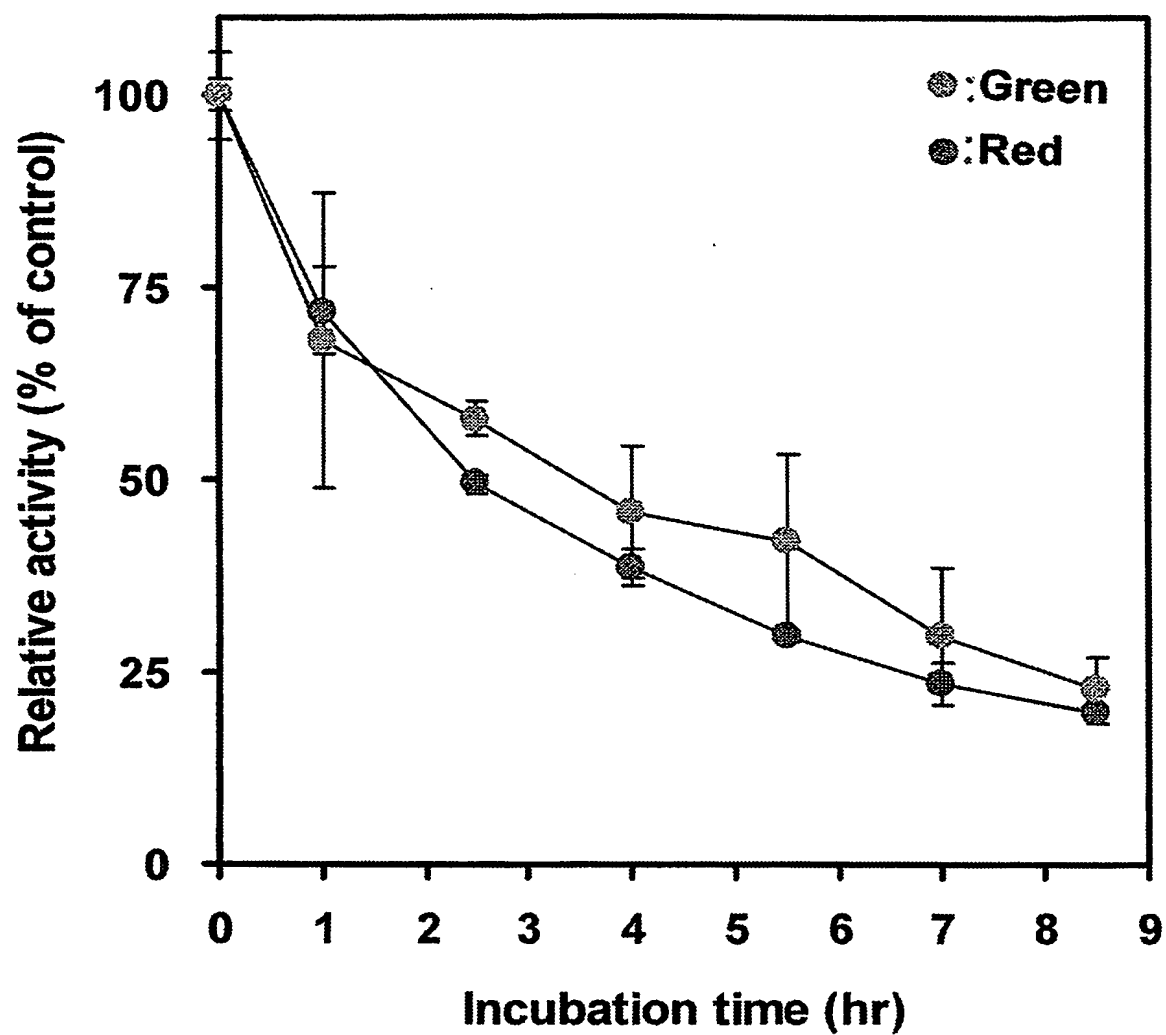
【図 2】



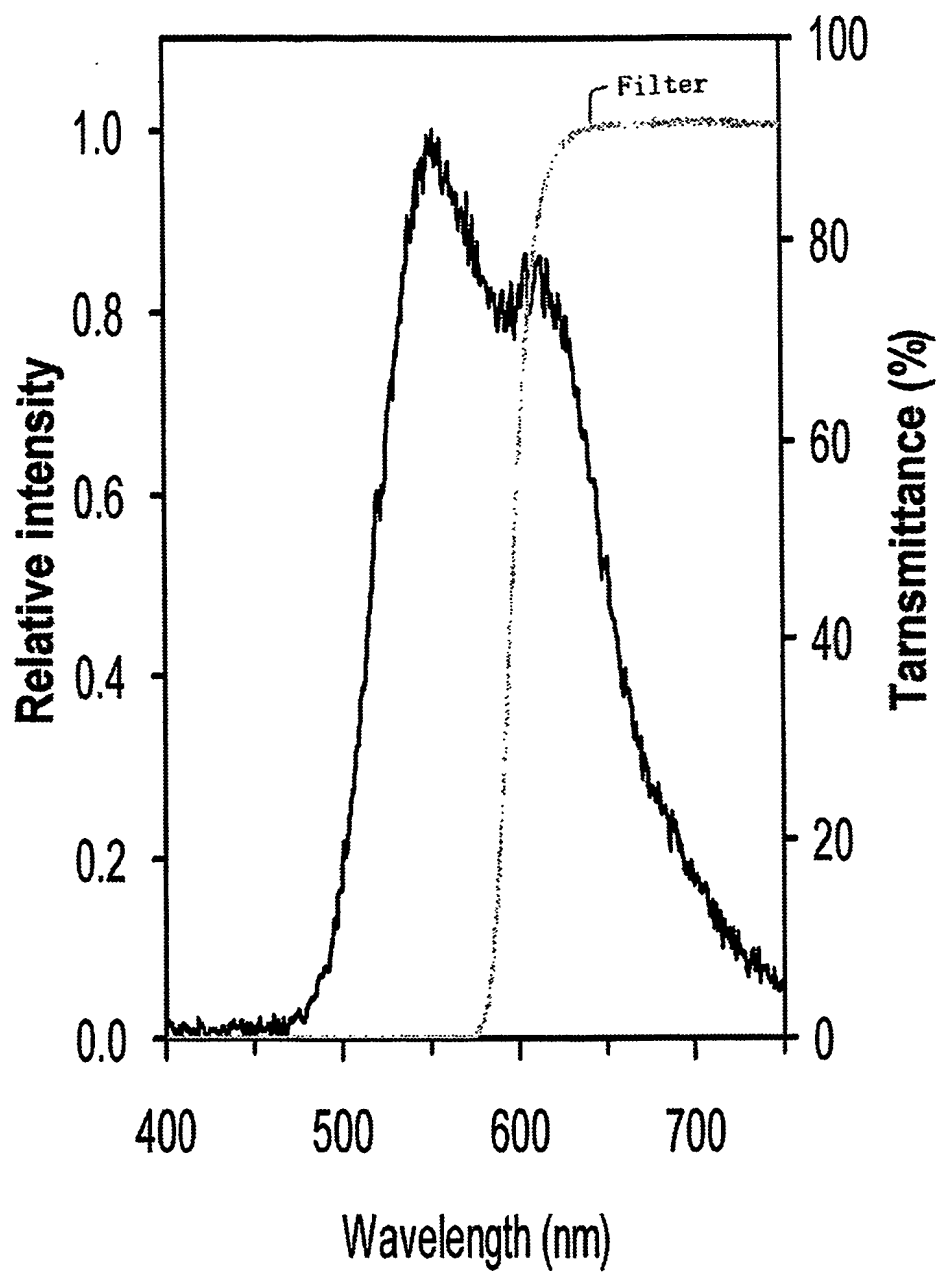
【図 3】



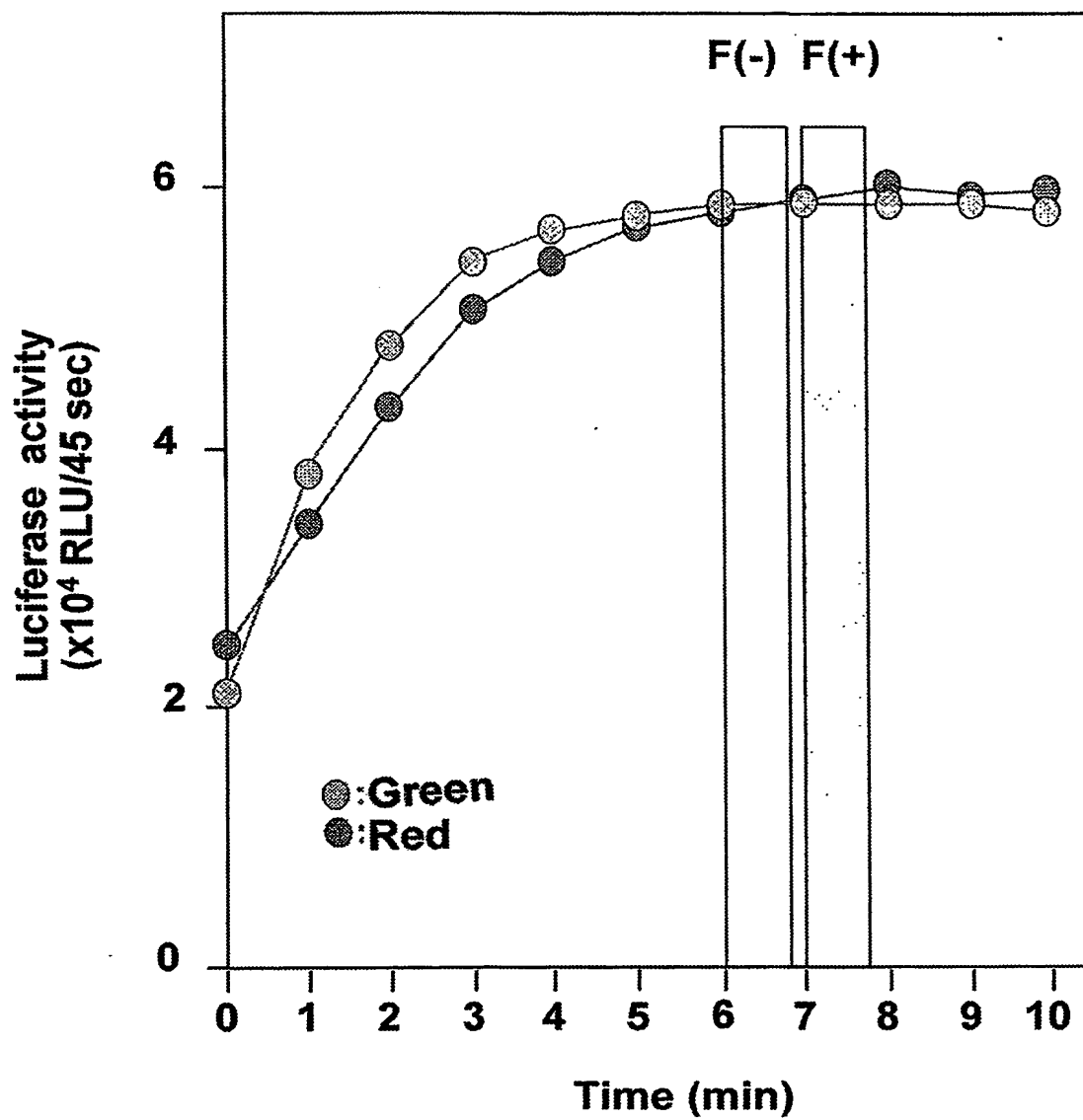
【図 4】



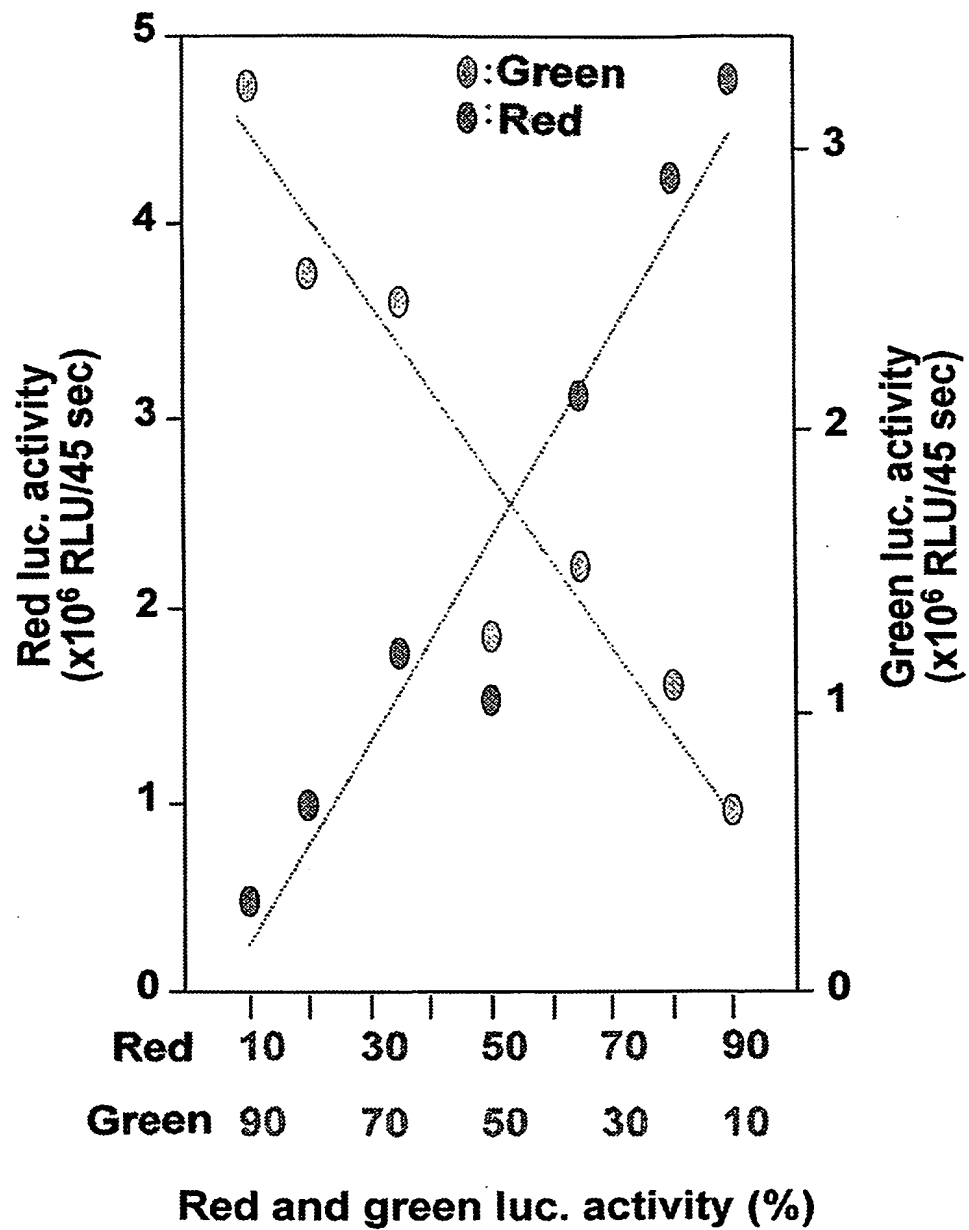
【図 5】



【図 6】

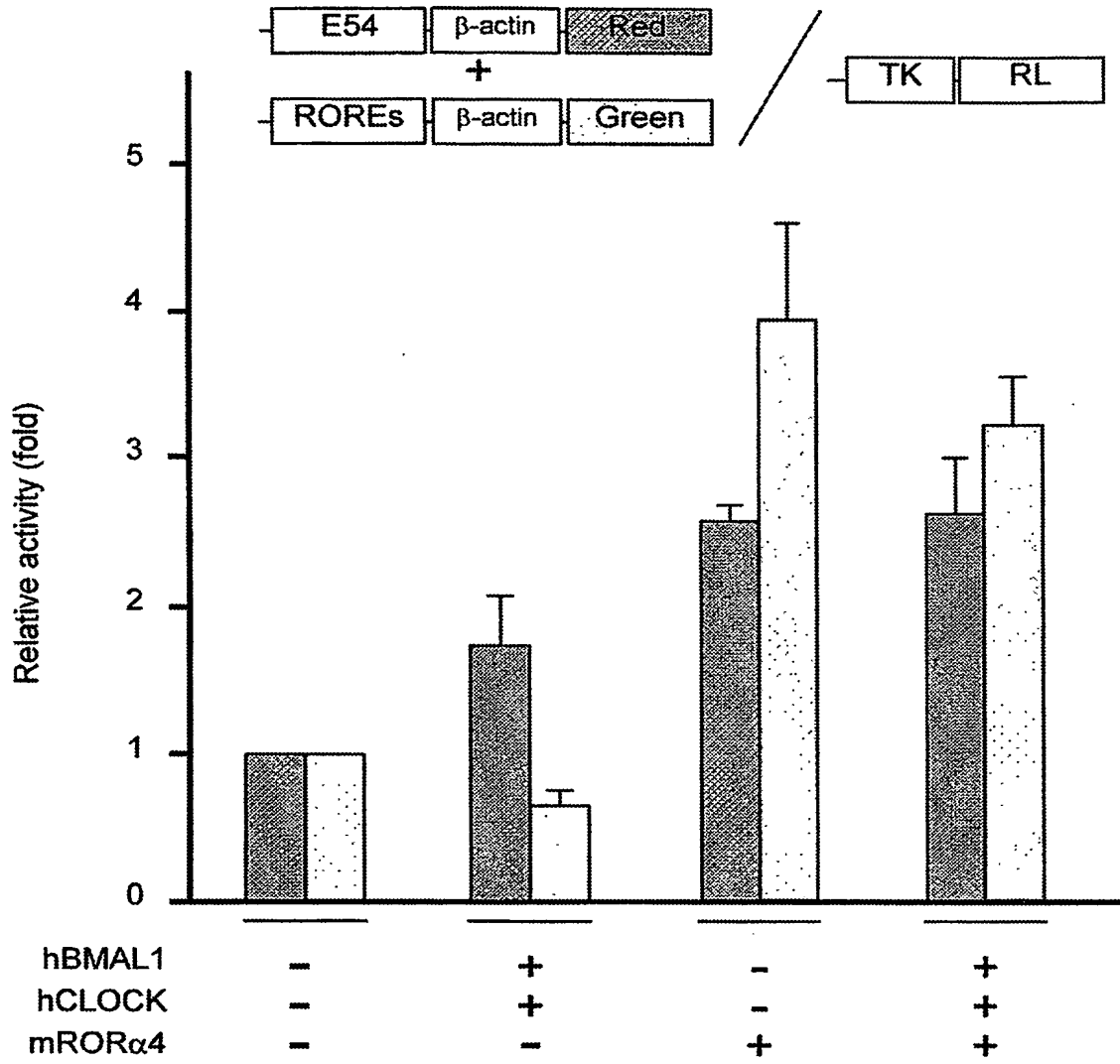


【図 7】

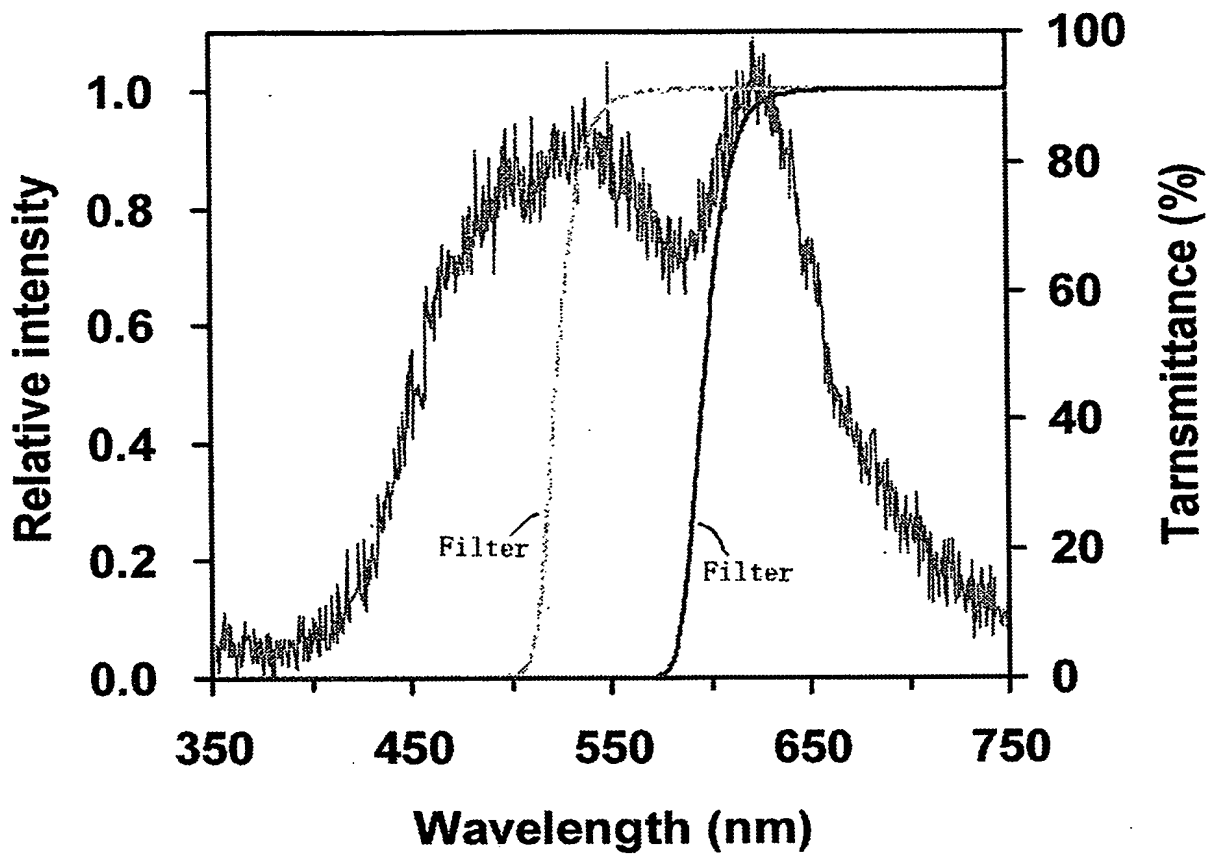




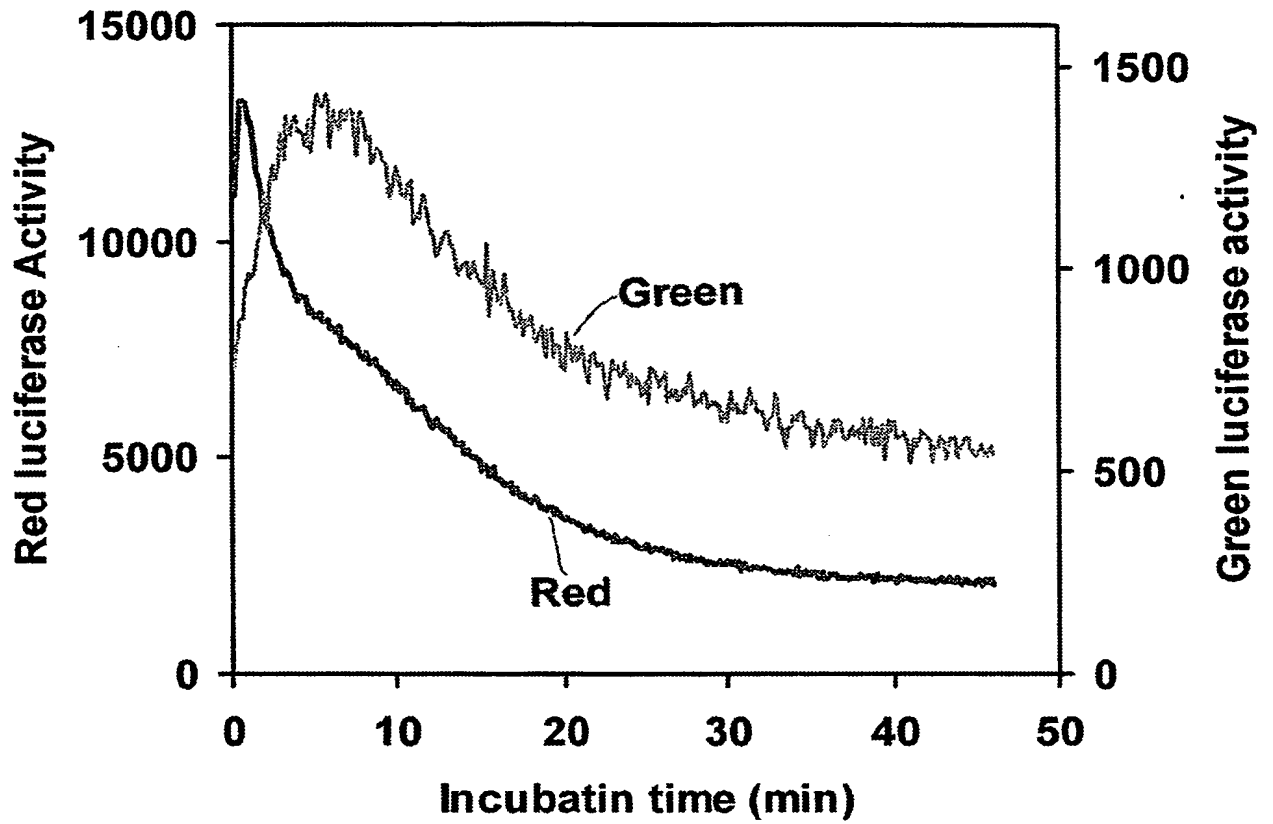
【図 8】



【図 9】



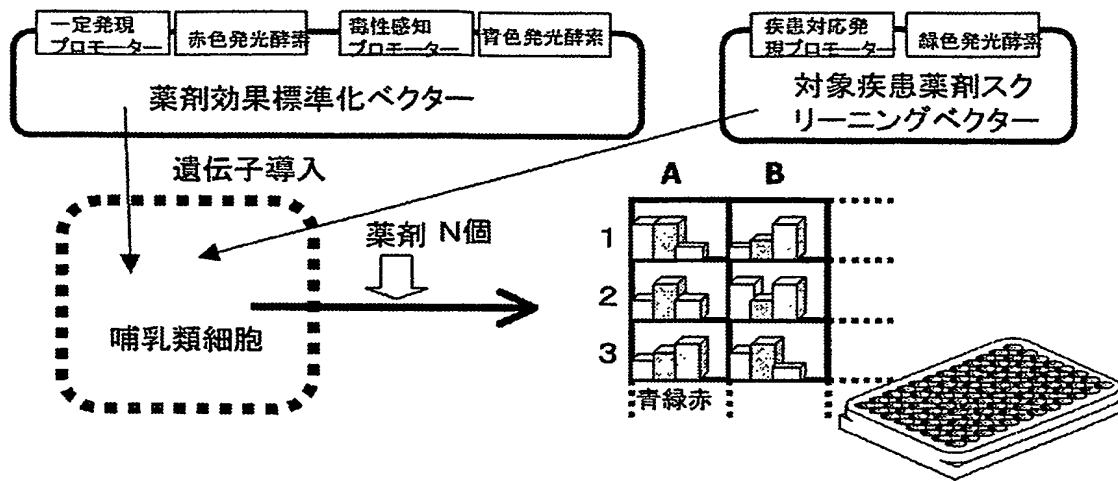
【図 10】



【図 11】

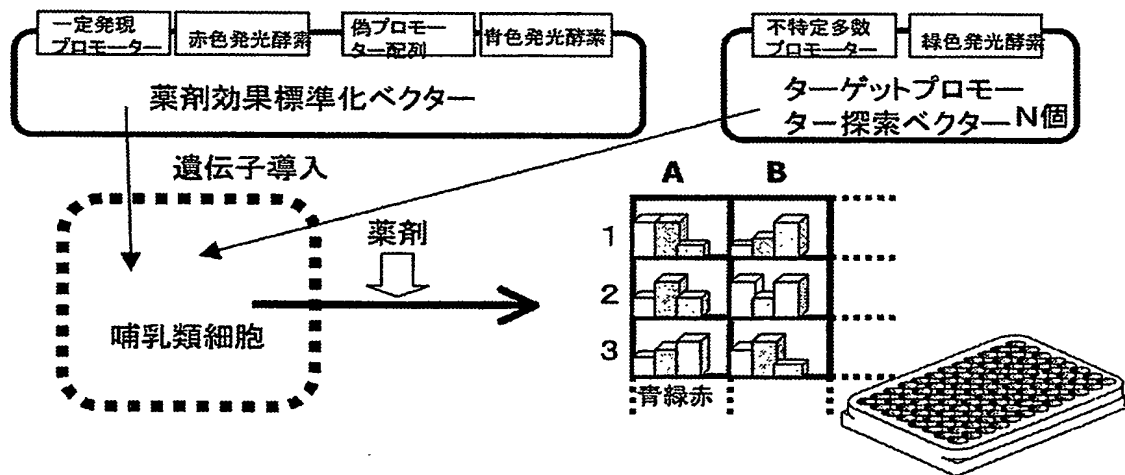
## 一次スクリーニングで多検体を網羅解析する

## 例1 疾患対応遺伝子発現を誘導する薬剤のスクリーニング



例えば、この一次スクリーニングでは赤色発光酵素がコントロールとなり、青色は毒性を感知、緑色は薬剤の効果を感知する。よって、A1カラムの薬剤は疾患に効果があるが、致命的に働く、A2カラムの薬剤はA1に比べてほぼ同様な効果があり、且つA1に比べて安全であると評価できる。

## 例2 ある薬剤が効果を及ぼす遺伝子発現領域のスクリーニング

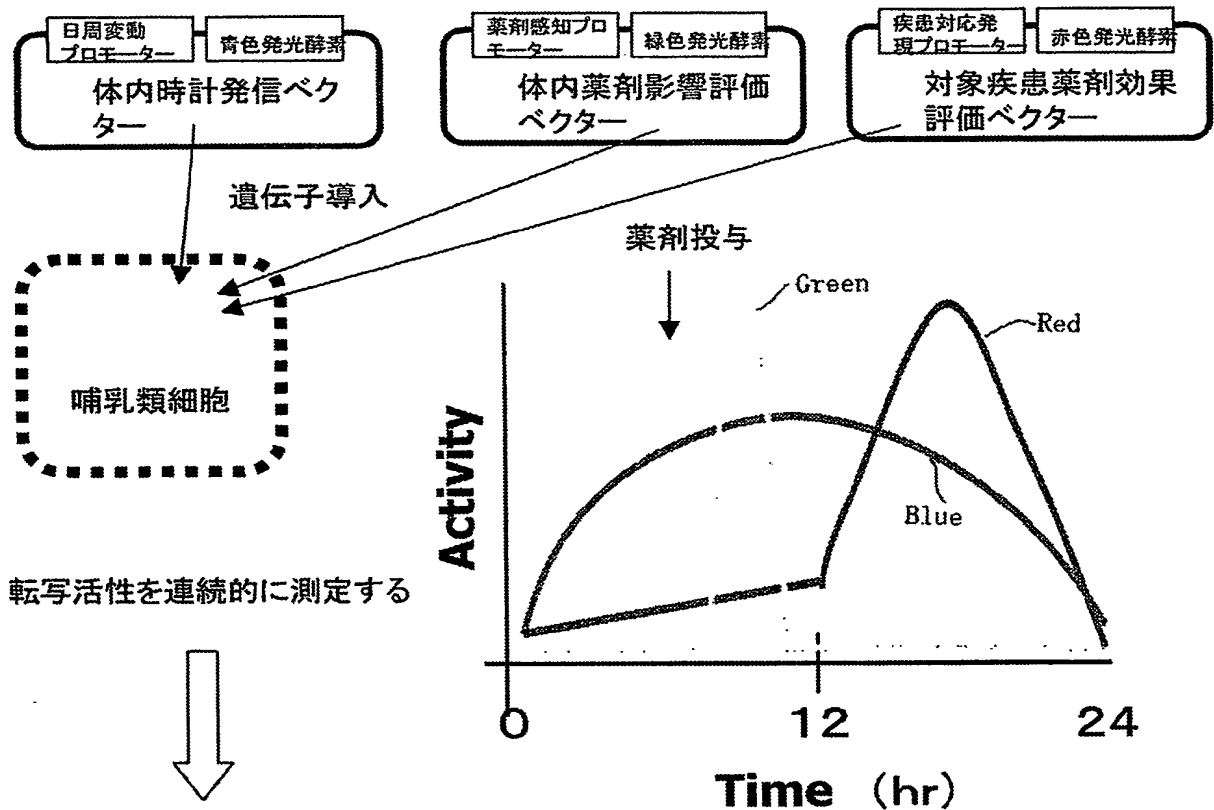


例えば、この一次スクリーニングでは赤色発光酵素がコントロールとなり、緑色発光酵素には、プロモーター配列ライブラリーから得られた未知機能のプロモーターの活性をレポートする、偽プロモーター配列を青色酵素に挿入、非特異的な効果を評価する。プロモーターターゲットが定まらない薬剤のターゲット部位をスクリーニングする。よって、ある薬剤に対してA1カラムの選択プロモーターでは一見効果があるが、青色で判断すると非特異的な可能性がある、A2カラムではA1と同様な効果があり、且つ青色で判断する限り非特異的ではない。

【図 12】

二次スクリーニングでは個別事象を評価する

例 身体の日周変動を理解した上での創薬



例えば、二次スクリーニングでは対象疾患に対して効果のある薬剤が、患者に対して有効に働くか、或いは何時投与することが重要であるかを評価できる。青色発光酵素は人の体内時計の日周を現すプロモーターで最大値は昼間12時に対応、緑色発光酵素は薬剤の一過的な影響を、赤色発光酵素は薬剤が最終的に働くプロモーター領域を想定する。青色の朝6時に薬剤を投与すると、そのショックで1時間後に薬剤に対する影響を示す緑色が一過的に立ち上がるが、その影響は数時間で消え、お昼ぐらいから薬剤の効果が緩やかに立ち上がることがわかる。この結果から、投与時間の設計、薬剤の影響と効果を適切なものにする創薬が可能となる。

## 【図 13-1】

ATGGAAGAAGAGAACATCGTGAATGGCGATCGCCCTCGGGATCTGGTGTTCCTGGCACA 60  
ATGGAAGAAGAAAACATTGTGAATGGAGATCGTCCTCGTGATCTAGTTTTTTCCTGGCACA 60  
\*\*\*\*\*  
GCCGGCCTGCAGCTGTATCAGTCCCTGTATAAATACTCTTACATCACCGACGGAATCATC 120  
GCAGGACTACAATTATATCAATCATTATATAAATATTCATATATTACTGACGGAATAATC 120  
\*\* \* \* \* \* \*  
GACGCCACACCAACGAGGTGATCTCCTATGCCAGATTTTCGAAACAAGTTGCCGCTG 180  
GATGCCCATACCAATGAAGTAATATCATATGCTCAAATATTTGAAACCAGCTGCCGCTG 180  
\*\* \* \* \* \* \*  
GCCGTGAGCCTGGAGAAGTATGGCCTGGATCACAACAACGTGGTGGCCATTTGCAGCGAG 240  
GCAGTTAGTCTAGAAAAATATGGCTTGGATCATAACAATGTTGTGGCAATATGCAGTGAA 240  
\*\* \* \* \* \* \*  
AACAACATCCACTTCTTCGGCCCTCTGATCGCTGCCCTATACCAGGGGATTCCAATGGCC 300  
AACAACATACACTTTTTTGGCCCTTTAATTGCTGCTTTATACCAAGGAATACCAATGGCA 300  
\*\*\*\*\*  
ACATCCAACGATATGTACACCGAGAGGGAGATGATCGGCCACCTGAACATCTCCAAGCCA 360  
ACATCAAATGATATGTACACAGAAAGGGAGATGATTGGCCATTTGAATATATCGAAACCA 360  
\*\*\*\*\*  
TGTCTGATGTTCTGTTCCAAGAAGTCCCTGCCATTCATCCTGAAGGTGCAGAAGCACCTG 420  
TGCCTTATGTTTTGTTCAAAGAAATCACTCCCATTTATTCTGAAAGTACAAAAACATCTA 420  
\*\* \* \* \* \* \*  
GACTTTCTCAAGAAGGTGATCGTGATCGACAGCATGTACGACATCAACGGCGTGGAGTGC 480  
GATTTCCTTAAAAAAGTCATAGTCATTGATAGTATGTACGATATCAATGGCGTTGAATGC 480  
\*\* \* \* \* \* \*  
GTGTTCAAGTTTCGTGTCCCGGTACACCGATCACGCGTTCGATCCAGTGAAGTTCAACCCT 540  
GTATTTAGCTTTGTTTACGTTATACTGATCACGCCTTTGATCCAGTGAATTTAACCCTA 540  
\*\* \* \* \* \* \*  
AAAGAGTTTGATCCCCTGGAGAGAACCGCGCTGATCATGACATCCTCTGGAACAACCGGC 600  
AAAGAGTTTGATCCCTTGGAAGAACCGCATTAATTATGACATCATCTGGAACAACCTGGA 600  
\*\*\*\*\*  
CTGCCTAAGGGCGTGGTATCAGCCACAGGAGCATCACCATCAGATTCTGTCACAGCAGC 660  
TTGCCTAAGGGGTAGTAATAAGCCATAGAAGTATAACTATAAGATTCTGTCATAGCAGT 660  
\*\*\*\*\*  
GATCCCATCTACGGCACCCGCATCGCCCCAGATACATCCATCCTGGCCATCGCCCCCTTTC 720  
GATCCCATCTATGGTACTCGTATTGCTCCAGATACATCAATTCTTGCTATAGCACCGTTC 720  
\*\*\*\*\*  
CACCACGCCTTCGACTGTTTACCGCCCTGGCTTACTTTCCAGTGGGCCTGAAGATCGTG 780  
CATCATGCCTTTGGACTGTTTACTGCACTAGCTTACTTTCCAGTAGGACTTAAGATTGTA 780  
\*\* \* \* \* \* \*  
ATGGTGAAAAAGTTTGAGGGCGAGTTCTTCTGAAGACCATCCAGAACTACAAGATCGCT 840  
ATGGTGAAAGAAATTGAGGGCGAATTCTTCTTAAAAACCATACAAATTTACAAATCGCT 840  
\*\*\*\*\*

## 【図 13-2】

TCTATCGTGGTGCCTCCTCCAATCATGGTGTATCTGGCCAAGAGCCCTCTGGTGGATGAG 900  
TCTATTGTAGTTCCTCCTCCAATTATGGTATATTTGGCTAAAAGTCCATTAGTCGATGAA 900  
\*\*\*\*\*  
TACAATCTGTCCAGCCTGACAGAGATCGCCTGTGGCGGCTCCCCTCTGGGCAGAGACATC 960  
TACAATTTATCGAGCTTAACGGAAATTGCTTGTGGAGGGTCTCCTTTAGGAAGAGATATC 960  
\*\*\*\*\*  
GCCGACAAGGTGGCCAAGAGACTGAAGGTCCACGGCATCCTGCAGGGCTATGGCCTGACC 1020  
GCAGATAAAGTAGCAAAGAGATTGAAAGTACATGGAATCCTACAAGGATATGGATTAACC 1020  
\*\*\*\*\*  
GAGACCTGTAGCGCCCTGATCCTGAGCCCCAACGATAGAGAGCTGAAGAAGGGCGCCATC 1080  
GAAACCTGCAGCGCTCTAATACTTAGCCCCAATGATCGAGAACTTAAAAAAGGTGCAATT 1080  
\*\*\*\*\*  
GGCACCCCTATGCCCTATGTCCAGGTGAAGGTGATTGACATCAACACCGGCAAAGCCCTG 1140  
GGAACGCCTATGCCATATGTTCAAGTTAAAGTTATAGATATCAATACTGGGAAGGCGCTA 1140  
\*\*\*\*\*  
GGACCAAGAGAGAAGGGCGAGATTTGCTTCAAGAGCCAGATGCTGATGAAGGGCTACCAC 1200  
GGACCAAGAGAAAAAGGCGAAATATGCTTCAAAAGTCAAATGCTTATGAAAGGATATCAC 1200  
\*\*\*\*\*  
AACAACCCACAGGCCACCAGGGATGCCCTGGACAAGGACGGGTGGCTGCACACCGGCGAT 1260  
AACAATCCGCAAGCAACTCGTGATGCTCTTGACAAAGATGGTTGGCTTCATACTGGGGAT 1260  
\*\*\*\*\*  
CTGGGCTACTACGACGAGGACAGATTCATCTATGTGGTGGATCGGCTGAAAGAGCTCATC 1320  
CTTGGATATTACGACGAAGACAGATTTATCTATGTAGTTGATCGATTGAAAGAACTTATT 1320  
\*\*\*\*\*  
AAGTACAAGGGCTACCAGGTGGCCCCTGCCGAGCTGGAGAACTTGCTTCTGCAGCACCCCT 1380  
AAATATAAAGGATATCAGGTTGCGCCTGCTGAACTGGAAAATCTGCTTTTACAACATCCA 1380  
\*\*\*\*\*  
AACATCTCTGATGCCGGCGTCATCGGCATCCAGACGAGTTTGCCGGCCAGCTGCCTTCC 1440  
AATATTTCTGATGCGGGTGTTATTGGAATTCGGACGAATTTGCTGGTCAATTACCTTCC 1440  
\*\*\*\*\*  
GCCTGTGTGCTGCTGGAGCCTGGCAAGACCATGACCGAGAAGGAGGTGCAGGATTATATC 1500  
GCGTGTGTTGTGTTAGAGCCTGGTAAGACAATGACCGAAAAGGAAGTTCAGGATTATATT 1500  
\*\*\*\*\*  
GCCGAGCTGGTGACCACCACCAAGCACCTGCGGGGCGGCGTGGTGTTCATCGACAGCATT 1560  
GCAGAGCTAGTCACTACAATAAATCTTTCGAGGCGGTGTCGTATTTATAGATAGTATT 1560  
\*\*\*\*\*  
CCGAAAGGCCCAACAGGCAAGCTGATGAGAAACGAGCTGAGGGCCATCTTGTCCCGCGAG 1620  
CCAAAAGGCCCAACAGGAAAATCATGAGAAACGAATCCGTGCAATATTTGCCCGGGAA 1620  
\*\*\*\*\*  
CAGGCCAAGTCCAAGCTGTAA :JP2003-127629-2 1641  
CAGGCAAAATCAAAATTATAA :JP2003-127629-1 1641  
\*\*\*\*\*

## 【図 14-1】

ATGGAAGAAGAGAACATCGTGAATGGCGATCGCCCTCGGGATCTGGTGTTCCTTGGCACA 60  
ATGGAAGAAGAAAACGTGGTGAATGGAGATCGGCCTAGGGATCTGGTGTTCCTTGGCACA 60  
\*\*\*\*\* \*\* \* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\*\*\*\*  
GCCGGCCTGCAGCTGTATCAGTCCCTGTATAAATACTCTTACATCACCGACGGAATCATC 120  
GCAGGACTCCAGCTGTACCAGTCACTGTATAAGTATTACATCACTGACGGGATAATC 120  
\*\* \*\* \* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\*  
GACGCCCACACCAACGAGGTGATCTCCTATGCCAGATTTTCGAAACAAGTTGCCGCCTG 180  
GACGCCCACACCAACGAGGTGATCTCATATGCTCAGATCTTTGAAACCTCCTGCCGGCTG 180  
\*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*  
GCCGTGAGCCTGGAGAAGTATGGCCTGGATCACAACAACGTGGTGGCCATTTGCAGCGAG 240  
GCAGTGTCACTGGAGAAGTATGGCCTGGATCACAACAATGTGGTGGCCATCTGTTCTGAA 240  
\*\* \*\* \* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\*  
AACACATCCACTTCTTCGGCCCTCTGATCGCTGCCCTATACCAGGGGATTCCAATGGCC 300  
AACACATACACTTTTTTCGGCCCCCTGATTGCTGCCCTGTACCAAGGCATCCAATGGCA 300  
\*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\* \*\*\*\*\*  
ACATCCAACGATATGTACACCGAGAGGGAGATGATCGGCCACCTGAACATCTCCAAGCCA 360  
ACATCAAACGACATGTACACAGAGAGGGAGATGATAGGCCATCTGAACATCTCCAAGCCA 360  
\*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\*  
TGTCTGATGTTCTGTTCCAAGAAGTCCCTGCCATTCATCCTGAAGGTGCAGAAGCACCTG 420  
TGCTTGATGTTCTGTTCAAAGAAATCACTGCCCTTCATCTGAAGGTGCAGAAGCACCTG 420  
\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\*  
GACTTCTCAAGAAGGTGATCGTGATCGACAGCATGTACGACATCAACGGCGTGGAGTGC 480  
GACTTCTGAAAAAAGTCATAGTCATTGATTCCATGTACGATATCAATGGCGTGGAGTGC 480  
\*\*\*\*\* \*\* \*\* \* \*\* \*\* \* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\*  
GTGTTCACTTTCGTGTCCCGGTACACCGATCACGCGTTCGATCCAGTGAAGTTCAACCT 540  
GTCTTCTCCTTTGTCTCGAGGTACACTGATCACGCTTCGACCCAGTGAAGTTCAACCT 540  
\*\* \*\* \* \*\* \*\* \* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\*  
AAAGAGTTTGATCCCTGGAGAGAACCGCGCTGATCATGACATCCTCTGGAACAACCGGC 600  
AAAGAGTTGACCCCTCGAAAGAACCGCCCTGATTATGACATCATCTGGGACAACCTGA 600  
\*\*\*\*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*  
CTGCCTAAGGGCGTGGTGTGATCAGCCACAGGAGCATCACCATCAGATTCGTCCACAGCAGC 660  
CTGCCTAAGGGGGTGTGATCTCCACAGATCTATAACTATCAGATTCGTCCATTCTTCC 660  
\*\*\*\*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \* \*  
GATCCCATCTACGGCACCCGCATCGCCCCAGATACATCCATCCTGGCCATCGCCCCCTTC 720  
GATCCCATCTACGGCACCGATTGCCCCAGACACATCAATTCTGGCTATCGCACCTTC 720  
\*\*\*\*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\*  
CACCACGCCTTCGGACTGTTTACCGCCCTGGCTTACTTCCAGTGGGCCTGAAGATCGTG 780  
CATCACGCCTTTGGACTGTTTACTGCACTGGCTTACTTCCCTGTCGGACTGAAGATTGTC 780  
\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*  
ATGGTGAAAAGTTTGAGGGCGAGTTCTTCTGAAGACCATCCAGAACTACAAGATCGCT 840  
ATGGTGAAAATTTGAGGGCGAGTTCTTCTGAAAACCATACAAAATTACAAGATCGCT 840  
\*\*\*\*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\*



## 【図 14-2】

TCTATCGTGGTGCCTCCTCCAATCATGGTGTATCTGGCCAAGAGCCCTCTGGTGGATGAG 900  
TCTATTGTCGTGCCTCCTCTATTATGGTCTATCTGGCTAAGTCCCCCTGGTCGATGAA 900  
\*\*\*\*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\*  
TACAATCTGTCCAGCCTGACAGAGATCGCCTGTGGCGGCTCCCCCTCTGGGCAGAGACATC 960  
TACAATTTATCTTCTCTGACCGAAATCGCATGCGGAGGCTCTCTCTGGGGAGAGACATC 960  
\*\*\*\*\* \* \*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\*  
GCCGACAAGGTGGCCAAGAGACTGAAGGTCCACGGCATCCTGCAGGGCTATGGCCTGACC 1020  
GCAGATAAAGTCGCCAAGAGACTGAAAGTGCATGGAATCCTCCAGGGATATGGGCTGACC 1020  
\*\* \*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\*  
GAGACCTGTAGCGCCCTGATCCTGAGCCCCAACGATAGAGAGCTGAAGAAGGGCGCCATC 1080  
GAGACCTGTTCCGCTCTGATACTGTCTCCCAACGATCGGGAAGTAAAAAGGGGGCAATC 1080  
\*\*\*\*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\*  
GGCACCCCTATGCCCTATGTCCAGGTGAAGGTGATTGACATCAACACCGGCAAAGCCCTG 1140  
GGAACCCCTATGCCATACGTGCAAGTGAAAGTGATCGACATCAATACCGGAAGGCCCTG 1140  
\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\*\*\*\*  
GGACCAAGAGAGAAGGGCGAGATTTGCTTCAAGAGCCAGATGCTGATGAAGGGCTACCAC 1200  
GGACCAAGAGAGAAAGGCGAGATCTGCTTCAAGTCTCAGATGCTGATGAAGGGGTATCAC 1200  
\*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\*  
AACAACCCACAGGCCACCAGGGATGCCCTGGACAAGGACGGGTGGCTGCACACCGGCGAT 1260  
AACAATCCTCAGGCCACTAGGGATGCTCTGGACAAGGATGGGTGGCTGCACACTGGGGAC 1260  
\*\*\*\*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\*  
CTGGGCTACTACGACGAGGACAGATTCTATGTGGTGGATCGGCTGAAAGAGCTCATC 1320  
CTGGGATATTACGACGAAGACAGATTTATCTATGTCGTGGACAGGCTGAAAGAGCTGATC 1320  
\*\*\*\*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\*  
AAGTACAAGGGCTACCAGGTGGCCCTGCCGAGCTGGAGAACTTGCTTCTGCAGCACCCCT 1380  
AAGTATAAAGGGTATCAGGTGCCCCCTGCTGAGTTGGAAAACCTGCTGTTGCAGCACCCC 1380  
\*\*\*\*\* \*\* \*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\*  
AACATCTCTGATGCCGGCGTCATCGGCATCCCAGACGAGTTTGCCGGCCAGCTGCCTTCC 1440  
AATATCTCTGATGCCGGCGTGATTGGAATTCCGGACGAATTTGCTGGTCAATTACCTTCC 1440  
\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\* \*\*\*\*\*  
GCCTGTGTCTGTGCTGGAGCCTGGCAAGACCATGACCGAGAAGGAGGTGCAGGATTATATC 1500  
GCCTGTGTGGTGTGCTGGAGCCTGGCAAGACAATGACCGAGAAAGAAGTGCAGGACTACATT 1500  
\*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\*  
GCCGAGCTGGTGACCACCACCAAGCACCTGCGGGGCGGCGTGGTGTTCATCGACAGCATT 1560  
GCAGAGCTGGTCACTACAATAACATCTGAGGGGGGGGTCGTCTTTATAGATTCCATT 1560  
\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\* \*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\*  
CCGAAAGGCCCAACAGGCAAGCTGATGAGAAACGAGCTGAGGGCCATCTTTGCCCGCGAG 1620  
CCAAAGGGCCCAACAGGGAACTGATGAGAAACGAAGTGAAGGCAATCTTTGCTCGGGAA 1620  
\*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\*\*\*\* \*\* \*\*  
CAGGCCAAGTCCAAGCTGTAA :JP2003-127629-2 1641  
CAGGCAAAAATCGCTGTGTAA :WO03/016839 1641  
\*\*\*\*\* \*\* \* \*\*\*\*\*

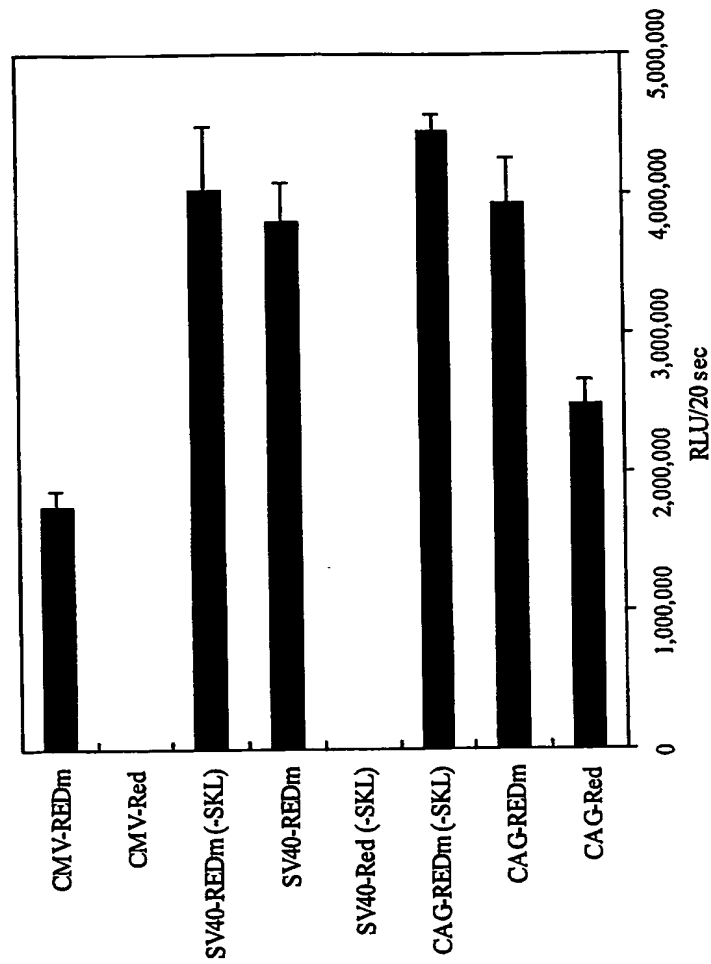
【図 15-1】

ATGGAAGAAGAAAACATTGTGAATGGAGATCGTCCTCGTGATCTAGTTTTTCCTGGCACA 60  
ATGGAAGAAGAAAACGTTGTGAATGGAGATCGTCCTCGTGATCTAGTTTTTCCTGGCACA 60  
\*\*\*\*\*  
GCAGGACTACAATTATATCAATCATTATATAAATATTCATATATTACTGACGGAATAATC 120  
GCAGGACTACAATTATATCAATCATTATATAAATATTCATATATTACTGACGGAATAATC 120  
\*\*\*\*\*  
GATGCCCATACCAATGAAGTAATATCATATGCTCAAATATTTGAAACCAGCTGCCGCTTG 180  
GATGCCCATACCAATGAAGTAATATCATATGCTCAAATATTTGAAACCAGCTGCCGCTTG 180  
\*\*\*\*\*  
GCAGTTAGTCTAGAAAAATATGGCTTGGATCATAACAATGTTGTGGCAATATGCAGTGAA 240  
GCAGTTAGTCTAGAAAAATATGGCTTGGATCATAACAATGTTGTGGCAATATGCAGTGAA 240  
\*\*\*\*\*  
AACACATACACTTTTTTGGCCCTTTAATTGCTGCTTTATACCAAGGAATACCAATGGCA 300  
AACACATACACTTTTTTGGCCCTTTAATTGCTGCTTTATACCAAGGAATACCAATGGCA 300  
\*\*\*\*\*  
ACATCAAATGATATGTACACAGAAAGGGAGATGATTGGCCATTTGAATATATCGAAACCA 360  
ACATCAAATGATATGTACACAGAAAGGGAGATGATTGGCCATTTGAATATATCGAAACCA 360  
\*\*\*\*\*  
TGCCTTATGTTTTGTTCAAAGAAATCACTCCCATTATTTCTGAAAGTACAAAAACATCTA 420  
TGCCTTATGTTTTGTTCAAAGAAATCACTCCCATTATTTCTGAAAGTACAAAAACATCTA 420  
\*\*\*\*\*  
GATTTCTTAAAAAGTCATAGTCATTGATAGTATGTACGATATCAATGGCGTTGAATGC 480  
GATTTCTTAAAAAGAGTCATAGTCATTGATAGTATGTACGATATCAATGGCGTTGAATGC 480  
\*\*\*\*\*  
GTATTTAGCTTTGTTTCACGTTATACTGATCAGCCTTTGATCCAGTGAAATTTAACCCA 540  
GTATTTAGCTTTGATTACGTAATACTGATCAGCCTTTGATCCAGTGAAATTTAACCCA 540  
\*\*\*\*\*  
AAAGAGTTTGATCCCTTGGAAGAACC GCATTAAATTATGACATCATCTGGAACAACCTGGA 600  
AAAGAGTTTGATCCCTTGGAAGAACC GCATTAAATTATGACATCATCTGGAACAACCTGGA 600  
\*\*\*\*\*  
TTGCCTAAAGGGGTAGTAATAAGCCATAGAAGTATAACTATAAGATTTCGTCCATAGCAGT 660  
TTGCCTAAAGGGGTAGTAATAAGCCATAGAAGTATAACTATAAGATTTCGTCCATAGCAGT 660  
\*\*\*\*\*  
GATCCCATCTATGGTACTCGTATTGCTCCAGATACATCAATTCTTGCTATAGCACCGTTC 720  
GATCCCATCTATGGTACTCGTATTGCTCCAGATACATCAATTCTTGCTATAGCACCGTTC 720  
\*\*\*\*\*  
CATCATGCCTTTGGACTGTTTACTGCACTAGCTTACTTTCCAGTAGGACTTAAGATTGTA 780  
CATCATGCCTTTGGACTGTTTACTGCACTAGCTTACTTTCCAGTAGGACTTAAGATTGTA 780  
\*\*\*\*\*  
ATGGTGAAGAAATTTGAGGGCGAATTCTTCTTAAAAACCATAACAAATTACAAATCGCT 840  
ATGGTGAAGAAATTTGAGGGCGAATTCTTCTTAAAAACCATAACAAATTACAAATCGCT 840  
\*\*\*\*\*

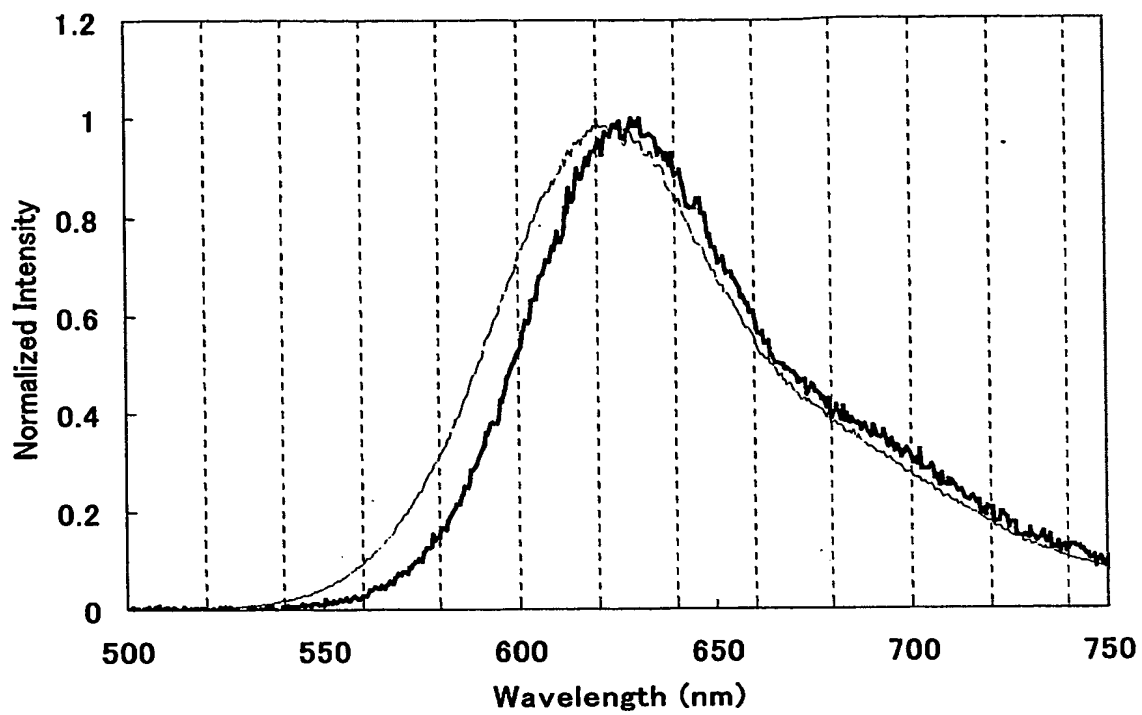
## 【図 1 5 - 2】

TCTATTGTAGTTCCTCCTCCAATTATGGTATATTTGGCTAAAAGTCCATTAGTCGATGAA 900  
TCTATTGTAGTTCCTCCTCCAATTATGGTATATTTGGCTAAAAGTCCATTAGTCGATGAA 900  
\*\*\*\*\*  
TACAATTTATCGAGCTTAACGGAAATTGCTTGTGGAGGGTCTCCTTTAGGAAGAGATATC 960  
TACAATTGCTCGAGCTTAACGGAAATTGCTAGTGGAGGCTCTCCTTTAGGAAGAGATATC 960  
\*\*\*\*\*  
GCAGATAAAGTAGCAAAGAGATTGAAAGTACATGGAATCCTACAAGGATATGGATTAACC 1020  
GCAGATAAAGTAGCAAAGAGATTGAAAGTACATGGAATCCTACAAGGATATGGATTAACC 1020  
\*\*\*\*\*  
GAAACCTGCAGCGCTCTAATACTTAGCCCCAATGATCGAGAACTTAAAAAGGTGCAATT 1080  
GAAACCTGCAGCGCTCTAATACTTAGCCCCAATGATCGAGAACTTAAAAAGGTGCAATT 1080  
\*\*\*\*\*  
GGAACGCCTATGCCATATGTTCAAGTTAAAGTTATAGATATCAATACTGGGAAGGCGCTA 1140  
GGAACGCCTATGCCATATGTTCAAGTTAAAGTTATAGATATCAATACTGGGAAGGCGCTA 1140  
\*\*\*\*\*  
GGACCAAGAGAAAAAGGCGAAATATGCTTCAAAGTCAAATGCTTATGAAAGGATATCAC 1200  
GGACCAAGAGAAAAAGGCGAAATATGCTTCAAAGTCAAATGCTTATGAAAGGATATCAC 1200  
\*\*\*\*\*  
AACAATCCGCAAGCAACTCGTGATGCTCTTGACAAAGATGGTTGGCTTCATACTGGGGAT 1260  
AACAATCCGCAAGCAACTCGTGATGCTCTTGACAAAGATGGTTGGCTTCATACTGGGGAT 1260  
\*\*\*\*\*  
CTTGGATATTACGACGAAGACAGATTTATCTATGTAGTTGATCGATTGAAAGAACTTATT 1320  
CTTGGATATTACGACGAAGACAGATTTATCTATGTAGTTGATCGATTGAAAGAACTTATT 1320  
\*\*\*\*\*  
AAATATAAAGGATATCAGGTTGCGCCTGCTGAACTGGAAAACTGCTTTTACAACATCCA 1380  
AAATATAAAGGATATCAGGTTGCGCCTGCTGAACTGGAAAACTGCTTTTACAACATCCA 1380  
\*\*\*\*\*  
AATATTTCTGATGCGGGTGTTATTGGAATTCCGGACGAATTTGCTGGTCAATTACCTTCC 1440  
AATATTTCTGATGCGGGTGTTATTGAATTCCGGACGA-ATTTGCTGGTCAATTACCTTTC 1439  
\*\*\*\*\*  
GCGTGT-GTTGTGTTAGAGCCTGGTAAGACAATGACCGAAAAGGAAGTTCAGGATTATAT 1499  
CGCGTGTGTTGTGTTAGAGCCTGGTAAGACAATGACCGAAAAGGAAGTTCAGGATTATAT 1499  
\*\*\*\*\*  
TGCAGAGCTAGTCACTACAATAACATCTTCGAGGCGGTGTCGTATTTATAGATAGTAT 1559  
TGCAGAGCTAGTCACTACAATAACATCTTCGAGGCGGTGTCGTATTTATAGATAGTAT 1559  
\*\*\*\*\*  
TCCAAAAGGCCCAACAGGAAACTCATGAGAAACGAACTCCGTGCAATATTTGCCCGGGA 1619  
TCCAAAAGGCCCAACAGGAAACTCATGAGAAACGAACTCCGAGCAATATTTGCCCGGGA 1619  
\*\*\*\*\*  
ACAGGCAAAATCAAATTATAA :JP2003-127629-1 1641  
ACAGGCAAAATCAAATTATAA :US2002/0119542 1641  
\*\*\*\*\*

【図 16】



【図 17】



【書類名】要約書

【要約】

【課題】関連する複数の遺伝子の転写活性を同時に測定する。

【解決手段】同一の発光基質で異なる色を発光する少なくとも2つの発光酵素遺伝子のいずれかを哺乳類細胞で安定発現可能なように組み込んでなる遺伝子構築物。

【選択図】図1

認定・付加情報

特許出願の番号	特願2003-407564
受付番号	50302010035
書類名	特許願
担当官	笹川 友子 9482
作成日	平成15年12月11日

<認定情報・付加情報>

【特許出願人】	申請人
【識別番号】	301021533
【住所又は居所】	東京都千代田区霞が関1-3-1
【氏名又は名称】	独立行政法人産業技術総合研究所

特願 2003-407564

出願人履歴情報

識別番号

[301021533]

1. 変更年月日

2001年 4月 2日

[変更理由]

新規登録

住 所

東京都千代田区霞が関1-3-1

氏 名

独立行政法人産業技術総合研究所